

Document made available under the Patent Cooperation Treaty (PCT)

International application number: PCT/JP05/004037

International filing date: 02 March 2005 (02.03.2005)

Document type: Certified copy of priority document

Document details: Country/Office: JP
Number: 2004-059513
Filing date: 03 March 2004 (03.03.2004)

Date of receipt at the International Bureau: 21 April 2005 (21.04.2005)

Remark: Priority document submitted or transmitted to the International Bureau in compliance with Rule 17.1(a) or (b)



World Intellectual Property Organization (WIPO) - Geneva, Switzerland
Organisation Mondiale de la Propriété Intellectuelle (OMPI) - Genève, Suisse

日本国特許庁
JAPAN PATENT OFFICE

02.03.2005

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日
Date of Application: 2004年 3月 3日

出願番号
Application Number: 特願2004-059513

パリ条約による外国への出願
に用いる優先権の主張の基礎
となる出願の国コードと出願
番号

The country code and number
of your priority application,
to be used for filing abroad
under the Paris Convention, is

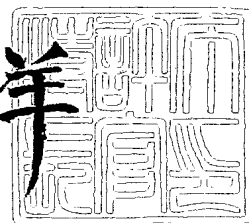
JP 2004-059513

出願人
Applicant(s): 国立大学法人 奈良先端科学技術大学院大学
財団法人地球環境産業技術研究機構
学校法人近畿大学

2005年 4月 7日

特許庁長官
Commissioner,
Japan Patent Office

小川 洋



【書類名】 特許願
【整理番号】 C01J1255
【提出日】 平成16年 3月 3日
【あて先】 特許庁長官殿
【国際特許分類】 C12N 5/10
A01H 5/10
C12N 15/09
C07K 14/415

【発明者】
【住所又は居所】 奈良県生駒市西松ヶ丘 1 1 - 3 7 - 1 0 8
【氏名】 横田 明穂

【発明者】
【住所又は居所】 大阪府堺市金岡町 1 2 6 4 - 3 1
【氏名】 重岡 成

【発明者】
【住所又は居所】 京都府相楽郡木津町木津川台 9 - 2 地球環境産業技術研究機構
【氏名】 富澤 健一

【特許出願人】
【識別番号】 598169457
【氏名又は名称】 奈良先端科学技術大学院大学長

【特許出願人】
【識別番号】 591178012
【氏名又は名称】 財団法人地球環境産業技術研究機構

【特許出願人】
【識別番号】 000125347
【氏名又は名称】 学校法人近畿大学

【代理人】
【識別番号】 100077012
【弁理士】
【氏名又は名称】 岩谷 龍

【手数料の表示】
【予納台帳番号】 066372
【納付金額】 21,000円

【提出物件の目録】
【物件名】 特許請求の範囲 1
【物件名】 明細書 1
【物件名】 図面 1
【物件名】 要約書 1
【包括委任状番号】 0315195
【物件名】 委任状 2
【提出物件の特記事項】 同日補充する。

【書類名】 特許請求の範囲**【請求項 1】**

リブロースー 1, 5-ビスリン酸カルボキシラーゼ/オキシゲナーゼ大サブユニット遺伝子とアセチル CoA カルボキシラーゼのサブユニット遺伝子の間にフルクトースー 1, 6-ビスホスファターゼ又は/及びセドヘプツロースー 1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含む DNA フラグメントを含んだ光合成活性を高める発現カセットを有する遺伝子組み換えベクター。

【請求項 2】

フルクトースー 1, 6-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質が、次のいずれかである請求項 1 に記載のベクター；

- (a) 配列表の配列番号 1 に記載のアミノ酸配列を有するタンパク質；
- (b) 配列表の配列番号 1 において、1 又は数個のアミノ酸が欠失、置換、付加もしくは挿入されたアミノ酸配列を有し、かつフルクトースー 1, 6-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質；又は
- (c) 配列表の配列番号 1 に記載のアミノ酸配列と少なくとも 60% 以上の相同性を有し、かつフルクトースー 1, 6-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質。

【請求項 3】

フルクトースー 1, 6-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が、次のいずれかの DNA からなる遺伝子である、請求項 1 に記載のベクター；

- (a) 配列表の配列番号 2 に記載の塩基配列からなる DNA；
- (b) 配列表の配列番号 2 において、1 又は数個の塩基が欠失、置換、付加もしくは挿入された塩基配列を有し、かつフルクトースー 1, 6-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする DNA；又は
- (c) 配列表の配列番号 1 に記載の塩基配列を有する DNA と相補的な塩基配列からなる DNA とストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、かつフルクトースー 1, 6-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなる DNA；又は
- (d) 配列表の配列番号 1 に記載の塩基配列を有する DNA と少なくとも 60% 以上の相同性を有し、かつフルクトースー 1, 6-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなる DNA。

【請求項 4】

セドヘプツロースー 1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質が、次のいずれかである請求項 1 に記載のベクター；

- (a) 配列表の配列番号 3 に記載のアミノ酸配列を有するタンパク質；
- (b) 配列表の配列番号 3 において、1 又は数個のアミノ酸が欠失、置換、付加もしくは挿入されたアミノ酸配列を有し、かつセドヘプツロースー 1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質；又は
- (c) 配列表の配列番号 3 に記載のアミノ酸配列と少なくとも 60% 以上の相同性を有し、かつセドヘプツロースー 1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質。

【請求項 5】

セドヘプツロースー 1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が、次のいずれかの DNA からなる遺伝子である、請求項 1 に記載のベクター；

- (a) 配列表の配列番号 4 に記載の塩基配列からなる DNA；
- (b) 配列表の配列番号 4 において、1 又は数個の塩基が欠失、置換、付加もしくは挿入された塩基配列を有し、かつセドヘプツロースー 1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする DNA；又は
- (c) 配列表の配列番号 4 に記載の塩基配列を有する DNA と相補的な塩基配列からなる DNA とストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、かつセドヘプツロースー 1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなる DNA；又は
- (d) 配列表の配列番号 4 に記載の塩基配列を有する DNA と少なくとも 60% 以上の相

同性を有し、かつセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNA。

【請求項6】

フルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質が、次のいずれかである請求項1に記載のベクター；

(a) 配列表の配列番号5に記載のアミノ酸配列を有するタンパク質；

(b) 配列表の配列番号5において、1又は数個のアミノ酸が欠失、置換、付加もしくは挿入されたアミノ酸配列を有し、かつフルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質；又は

(c) 配列表の配列番号5に記載のアミノ酸配列と少なくとも60%以上の相同性を有し、かつフルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質。

【請求項7】

フルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が、次のいずれかのDNAからなる遺伝子である、請求項1に記載のベクター；

(a) 配列表の配列番号6に記載の塩基配列からなるDNA；

(b) 配列表の配列番号6において、1又は数個の塩基が欠失、置換、付加もしくは挿入された塩基配列を有し、かつフルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードするDNA；又は

(c) 配列表の配列番号6に記載の塩基配列を有するDNAと相補的な塩基配列からなるDNAとストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、かつフルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNA；又は

(d) 配列表の配列番号6に記載の塩基配列を有するDNAと少なくとも60%以上の相同性を有し、かつフルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNA。

【請求項8】

発現カセットが、フルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ又は／及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含むDNAフラグメントの翻訳開始点の上流にリボゾーム結合部位を有することを特徴とする請求項1～7のいずれかに記載のベクター。

【請求項9】

発現カセットが、リボゾーム結合部位の上流にプロモーター及び、フルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ又は／及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含むDNAフラグメントの下流にターミネーターを有することを特徴とする請求項8に記載のベクター。

【請求項10】

プロモーター及びターミネーターがそれぞれタバコ葉緑体由来のプロモーター及びターミネーターであることを特徴とする請求項9に記載のベクター。

【請求項11】

リブロースー1, 5-ビスリン酸カルボキシラーゼ／オキシゲナーゼ大サブユニット遺伝子とアセチルCoAカルボキシラーゼのサブユニット遺伝子がそれぞれタバコ由来の遺伝子である請求項1～10のいずれかに記載のベクター。

【請求項12】

タバコ由来のリブロースー1, 5-ビスリン酸カルボキシラーゼ／オキシゲナーゼ大サブユニット遺伝子とアセチルCoAカルボキシラーゼのサブユニット遺伝子の間にフルクトースー1, 6-ビスホスファターゼ又は／及びセドヘプツロースー1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含むDNAフラグメントを有し、

前記DNAフラグメントの翻訳開始点の上流にリボゾーム結合部位を有し、さらに、前記リブローヌー1, 5-ビスリン酸カルボキシラーゼ/オキシゲナーゼ大サブユニット遺伝子とリボゾーム結合部位の間にタバコ由来のプロモーターを有し、前記アセチルCoAカルボキシラーゼのサブユニット遺伝子とDNAフラグメントの間にタバコ由来のターミネーター有する発現カセットを有する遺伝子組み換えベクター。

【請求項 1 3】

請求項 1 ～ 1 2 のいずれかに記載のベクターを葉緑体に導入した形質転換葉緑体。

【請求項 1 4】

請求項 1 3 に記載の形質転換葉緑体を有する植物。

【請求項 1 5】

植物がタバコである請求項 1 4 に記載の植物。

【書類名】明細書

【発明の名称】葉緑体工学による植物の生産性を向上させる方法

【技術分野】

【0001】

本発明は、光合成活性が高く、特に二酸化炭素の固定に優れた形質転換植物に関するものである。

【背景技術】

【0002】

植物は光合成を行い、大気中の二酸化炭素を固定し生物のエネルギー源となる糖や有機物を合成する。植物において、大気中の二酸化炭素を固定し、二酸化炭素から糖を合成する過程はカルビンサイクルと呼ばれる。カルビンサイクルでは、光のエネルギーを必要とせず、以下の2つの段階に分けられている。第1段階は、リブロース-1, 5-ビスリン酸 (RuBP) と二酸化炭素から 3-ホスホグリセリン酸 (PGA) が合成され、さらにこれが還元されてグリセルアルデヒド-3-リン酸 (GAP) が合成される過程である。第2段階は合成された GAP の一部は糖 (光合成生成物) の合成に使われ、残りの GAP は、フルクトース 1, 6-ビスリン酸 (FBP) からフルクトース 6-リン酸 (F6P)、セドヘプツロース 1, 7-ビスリン酸 (SBP)、セドヘプツロース 7-リン酸 (S7P)、リボース 5-リン酸などを経て RuBP に再生される過程である。この時、RuBP から PGA の合成、すなわちカルビンサイクルへの二酸化炭素の取り込みはリブロース-1, 5-ビスリン酸カルボキシラーゼ/オキシゲナーゼ (以下、Rubisco と略称する。) によって触媒される。第2段階においては、アルドラーゼ [GAP とジヒドロキシアセトンリン酸 (DHAP) から FBP への反応と、DHAP 及びエリトロース 4-リン酸 (E4P) から SBP への反応をそれぞれ可逆的に触媒する酵素]、フルクトース 1, 6-ビスホスファターゼ (FBPase; FBP から F6P への反応を触媒する酵素)、セドヘプツロース 1, 7-ビスホスファターゼ (SBPase; SBP から S7P への反応を触媒する酵素)、トランスケトラーゼが律速酵素として代謝反応を担っている。

カルビンサイクルで作用する多くの酵素は、二酸化炭素固定の連続した反応を維持するのに必要とされるレベル以上に存在するものもある。しかし FBPase 及び SBPase はカルビンサイクルで重要な律速酵素でありながら、そのレベルは、カルビンサイクルの他の酵素に比較して極端に低いことが知られている (非特許文献 1)。

このため、光合成能を高めるトランスジェニック植物として、植物の葉に特有の葉肉細胞から得られるサイトゾルのフルクトース-1, 6-ビスホスファターゼ遺伝子 (cy-FBPase 遺伝子) を永続的に特異的に発現させるプロモーターを有するベクター及び、該ベクターにより形質転換されたトランスジェニック植物が報告されている (特許文献 1; WO98/18940)。

また、ラン藻 *Synechococcus* PCC7942 遺伝子由来の FBP/SBPase を高等植物の葉緑体中で形質発現させる方法が報告されている。この方法によると、形質転換された植物は野生株に比べ高い光合成活性を持ち、生育が促進されることが知られている (特許文献 2、非特許文献 1 参照。)

【0003】

しかし、上記のいずれの形質転換体も、遺伝子を用いて構築されたプラスミドをアグロバクテリウム ツメファシエンズに導入し、葉ディスクに感染させることによって、各遺伝子を葉核ゲノムに導入されるものである。このため、植物に導入された遺伝子の発現タンパク質は、葉緑体に移行する確率が低かった。

また、核ゲノムへの異種遺伝子の導入は、導入した人工改変遺伝子が交雑、交配等により環境へ拡散していく懸念がある。さらに、このようにして導入された遺伝子の発現は不安定で、植物体ごとに発現量、ひいてはその効果は大きく異なる。

【0004】

高等植物の葉緑体は、成葉 1 細胞あたり 100 個程度存在し、葉緑体 1 個あたり 100 コピーの葉緑体ゲノム遺伝子が存在する (非特許文献 2 参照。)

このことは、もし1コピーの外来遺伝子を葉緑体ゲノムに挿入した場合、形質転換体においては細胞あたり1万コピー存在することになり、コピー数の多さから導入遺伝子の高発現が期待できる（非特許文献3参照。）。

さらに、葉緑体への遺伝子導入は相同組み換えを利用するため、核への挿入時に見られる位置効果がおこらず、安定した遺伝子発現が行われる。また、葉緑体は母性遺伝をするため、導入した遺伝子の花粉を介した環境への飛散を防ぐことができる等、葉緑体への遺伝子導入は利点が多いと考えられている。

目的タンパク質を葉緑体において高度に発現させることができる発現ベクター、及び該発現ベクターを用いて形質転換させた形質転換葉緑体、該形質転換葉緑体を有する植物が知られている。この発現ベクターは、psbAプロモーターと、タンパク質をコードする遺伝子の翻訳開始点の上流にリボゾーム結合部位を有することを特徴としている。本方法は、薬理活性を有するタンパク質、医薬品工業用材料等として有用なタンパク質を、微生物による製造に換えて、植物を使用して製造することを目的としたものである。該実施例において、緑蛍光蛋白の遺伝子を用いて形質転換された植物に、その蛋白の発現が確認されている（特許文献3参照。）。

しかし、本文献には、植物において光合成活性や二酸化炭素の固定を改善すること等についての記載はなく、またカルビンサイクルの律速酵素であるFBPase又はSBPase、或いはそれらの遺伝子についての記載も認められない。

【特許文献1】国際公開第WO98/18940号パンフレット

【特許文献2】特開2000-253768号公報

【特許文献3】特開2002-272476号公報

【非特許文献2】アーカイブス・オブ・バイオテクノロジー・アンド・バイオフィジックス (Archives of Biotechnology and Biophysics)、1996年、第334巻、p. 27-36

【非特許文献1】ミヤガワ (Miyagawa) ら、ネイチャー・バイオテクノロジー (Nature Biotechnology) 2001年、第19巻、p. 965-969

【非特許文献2】ベンディッヒ・エー・ジェイ (Bendich, A. J.)、バイオエッセイズ (BioEssays)、1987年、第6巻、p. 279-282

【非特許文献3】マリガ・ピー (Maliga, P.)、トレンドズ・イン・バイオテクノロジー (Trends in biotechnology)、1993年、第11巻、p. 101-107

【発明の開示】

【発明が解決しようとする課題】

【0005】

本発明の課題は、高等植物中で光合成、特にカルビンサイクルに関与する酵素の遺伝子を形質発現させることによって、野生株に比べ高い光合成活性を持ち、生育が促進される形質転換植物を作成することである。より、詳しくは葉緑体DNAにカルビンサイクル反応を律速している酵素の遺伝子を導入し、光合成能が増強された形質転換葉緑体を有する植物を作成することである。

【課題を解決するための手段】

【0006】

本発明者らは、FBPase又は／及びSBPaseを有するタンパク質を高等植物の葉緑体中で確実に発現させることができる形質転換技術を見出した。また形質転換された植物は高い光合成活性を有するのみならず、より大きな植物体を有する植物に成長することを見出した。本発明は、これらの知見を基礎として更に種々研究を重ね完成されたものである。

すなわち、本発明は、

(1) Rubisco大サブユニットとアセチルCoAカルボキシラーゼのサブユニット遺伝子の間にFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質をコードす

る遺伝子を含むDNAフラグメントを含んだ光合成活性を高める発現カセットを有する遺伝子組み換えベクター、

(2) FBPase活性を有するタンパク質が、次のいずれかである上記(1)に記載のベクター；

(a) 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列を有するタンパク質；

(b) 配列表の配列番号1において、1又は数個のアミノ酸が欠失、置換、付加もしくは挿入されたアミノ酸配列を有し、かつFBPase活性を有するタンパク質；又は

(c) 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列と少なくとも60%以上の相同性を有し、かつFBPase活性を有するタンパク質、

(3) FBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が、次のいずれかのDNAからなる遺伝子である、上記(1)に記載のベクター；

(a) 配列表の配列番号2に記載の塩基配列からなるDNA；

(b) 配列表の配列番号2において、1又は数個の塩基が欠失、置換、付加もしくは挿入された塩基配列を有し、かつFBPase活性を有するタンパク質をコードするDNA；又は

(c) 配列表の配列番号1に記載の塩基配列を有するDNAと相補的な塩基配列からなるDNAとストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、かつFBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNA；又は

(d) 配列表の配列番号1に記載の塩基配列を有するDNAと少なくとも60%以上の相同性を有し、かつFBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNA、

(4) SBPase活性を有するタンパク質が、次のいずれかである上記(1)に記載のベクター；

(a) 配列表の配列番号3に記載のアミノ酸配列を有するタンパク質；

(b) 配列表の配列番号3において、1又は数個のアミノ酸が欠失、置換、付加もしくは挿入されたアミノ酸配列を有し、かつSBPase活性を有するタンパク質；又は

(c) 配列表の配列番号3に記載のアミノ酸配列と少なくとも60%以上の相同性を有し、かつSBPase活性を有するタンパク質、

(5) SBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が、次のいずれかのDNAからなる遺伝子である、上記(1)に記載のベクター；

(a) 配列表の配列番号4に記載の塩基配列からなるDNA；

(b) 配列表の配列番号4において、1又は数個の塩基が欠失、置換、付加もしくは挿入された塩基配列を有し、かつSBPase活性を有するタンパク質をコードするDNA；又は

(c) 配列表の配列番号4に記載の塩基配列を有するDNAと相補的な塩基配列からなるDNAとストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、かつSBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNA；又は

(d) 配列表の配列番号4に記載の塩基配列を有するDNAと少なくとも60%以上の相同性を有し、かつSBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNA、

(6) FBPase及びSBPase活性を有するタンパク質が、次のいずれかである上記(1)に記載のベクター；

(a) 配列表の配列番号5に記載のアミノ酸配列を有するタンパク質；

(b) 配列表の配列番号5において、1又は数個のアミノ酸が欠失、置換、付加もしくは挿入されたアミノ酸配列を有し、かつFBPase及びSBPase活性を有するタンパク質；又は

(c) 配列表の配列番号5に記載のアミノ酸配列と少なくとも60%以上の相同性を有し、かつFBPase及びSBPase活性を有するタンパク質、

(7) FBPase及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が、次のいずれかのDNAからなる遺伝子である、上記(1)に記載のベクター；

- (a) 配列表の配列番号 6 に記載の塩基配列からなる DNA ;
- (b) 配列表の配列番号 6 において、1 又は数個の塩基が欠失、置換、付加もしくは挿入された塩基配列を有し、かつ FBPase 及び SBPase 活性を有するタンパク質をコードする DNA ; 又は
- (c) 配列表の配列番号 6 に記載の塩基配列を有する DNA と相補的な塩基配列からなる DNA とストリンジントな条件下でハイブリダイズし、かつ FBPase 及び SBPase 活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなる DNA ; 又は
- (d) 配列表の配列番号 6 に記載の塩基配列を有する DNA と少なくとも 60 % 以上の相同性を有し、かつ FBPase 及び SBPase 活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなる DNA、
- (8) 発現カセットが、FBPase 又は / 及び SBPase 活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含む DNA フラグメントの翻訳開始点の上流にリボゾーム結合部位を有することを特徴とする上記 (1) ~ (7) のいずれかに記載のベクター、
- (9) 発現カセットが、リボゾーム結合部位の上流にプロモーター及び、FBPase 又は / 及び SBPase 活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含む DNA フラグメントの下流にターミネーターを有することを特徴とする上記 (8) に記載のベクター、
- (10) プロモーター及びターミネーターがそれぞれタバコ葉緑体由来のプロモーター及びターミネーターであることを特徴とする上記 (9) に記載のベクター、
- (11) Rubisco 大サブユニット遺伝子とアセチル CoA カルボキシラーゼのサブユニット遺伝子がそれぞれタバコ由来の遺伝子である上記 (1) ~ (10) のいずれかに記載のベクター、
- (12) タバコ由来の Rubisco 大サブユニット遺伝子とアセチル CoA カルボキシラーゼのサブユニット遺伝子の間に FBPase 又は / 及び SBPase 活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含む DNA フラグメントを有し、前記 DNA フラグメントの翻訳開始点の上流にリボゾーム結合部位を有し、さらに、前記 Rubisco 大サブユニット遺伝子とリボゾーム結合部位の間にタバコ由来のプロモーターを有し、前記アセチル CoA カルボキシラーゼのサブユニット遺伝子と DNA フラグメントの間にタバコ由来のターミネーターを有する発現カセットを有する遺伝子組み換えベクター、
- (13) 上記 (1) ~ (12) のいずれかに記載のベクターを葉緑体に導入した形質転換葉緑体、
- (14) 上記 (13) に記載の形質転換葉緑体を有する植物、及び
- (15) 植物がタバコである上記 (14) に記載の植物、
- に関する。

また、本発明は葉緑体 DNA の遺伝子間の非コード領域に FBPase 又は / 及び SBPase 活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含む DNA フラグメントを挿入し、形質転換された葉緑体を有する植物を生産する方法に関する。

【発明の効果】

【0007】

本発明のベクターは、確実に高等植物の葉緑体へ、FBPase 又は / 及び SBPase 活性を有するタンパク質を導入できる。本発明のベクターにより形質転換された植物は、カルビンサイクルの律速酵素である FBPase 又は / 及び SBPase 活性を有するタンパク質の発現が増強されるので、野生株よりも光合成能が強化される。この結果、本発明の形質転換植物は、野生株に比べて、糖、デンプンの合成能力が増大し得る。また、本発明の形質転換植物は、背丈が大きく、また葉の面積も大きく、茎も太くなり、早く生育し得る。したがって、本発明のベクターを用いた形質転換植物の栽培は、早生、高収量植物を作出する上で非常に有効な手段となり得る。

本発明の形質転換植物は、FBPase 又は / 及び SBPase 活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が核ゲノムではなく、葉緑体ゲノムに直接導入されるため、導入された遺伝子の花粉による拡散の恐れがない。すなわち、例えば核に遺伝子が導入された植物のように、花粉が風や昆虫により広範囲に撒き散らされ、動植物界への悪影響を与える

等の環境汚染の心配がない。また、系統間で発現が安定している。また、葉緑体ゲノムに直接導入された本発明の形質転換植物は、核に遺伝子が導入された形質転換植物に比較して、糖、デンプンの合成能力が増大し、背丈、葉が大きくなり、早生、高収量植物に生育し得る。

組み換えDNA技術を利用して、高等植物の一次代謝である光合成の機能を改善し、早生、収穫量の増大が可能であるので、将来の食料危機に対応する上で極めて重要な技術となり得る。

また、本発明の形質転換植物は、光合成のうち、特に二酸化炭素固定に重要な役目を果たすカルビンサイクルの律速酵素が増強される。このため、本発明の形質転換植物は、大気中の二酸化炭素の取り込み率を高め、大気中の二酸化炭素濃度を低減できるので、該植物の栽培は、地球温暖化の抑制にも貢献できる。

【発明を実施するための最良の形態】

【0008】

本発明に使用されるFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質は、カルビンサイクルの律速酵素となり得るタンパク質である。該タンパク質は、FBPase又はSBPaseのいずれの酵素活性を有するものであっても、また両方の酵素活性を併せ持つものであってもよい。特に、高等植物では、カルビンサイクルの一連の反応において、その反応の全体としての速度を支配するペースメーカー酵素となり得るSBPaseの酵素活性を有するタンパク質並びに、FBPase及びSBPaseの両活性を有するタンパク質（以下、FBP／SBPaseと略称する。）が好ましい。

【0009】

FBPase活性を有する蛋白質としては、例えば配列番号1で示されるアミノ酸配列を挙げることができる。また、SBPase活性を有する蛋白質としては、例えば配列番号3で示されるアミノ酸配列を挙げることができる。FBP／SBPase活性を示すタンパク質としては、例えば配列番号5で示されるラン藻由来のFBP／SBPaseのアミノ酸配列を挙げることができる。本発明に使用されるFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質には、上記各アミノ酸配列のうち、1又は数個のアミノ酸が欠失、置換、付加もしくは挿入されたアミノ酸配列を有し、かつそれぞれFBPase活性、SBPase活性、又はFBP／SBPase活性を有するタンパク質も含まれる。さらに、本発明に使用されるFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質には、配列番号1、3又は5に記載のアミノ酸配列と、それぞれ少なくとも60%以上の相同性を有するタンパク質、好ましくは80%以上の相同性を有するタンパク質、より好ましくは90%以上の相同性を有するタンパク質、さらに好ましくは95%以上の相同性を有するタンパク質であって、かつそれぞれFBPase活性、SBPase活性、又はFBP／SBPase活性を有するタンパク質も含まれる。

なお、本明細書でアミノ酸配列について「相同」というときは、タンパク質の一次構造を比較し、配列間において各々の配列を構成するアミノ酸残基の一致の程度の意味で用いる。

また、アミノ酸配列について、「1又は数個（2～6個程度）のアミノ酸が欠失、置換、付加もしくは挿入」というときは、部位特異的突然変異誘発法などの周知の技術的方法により、または天然に生じうる程度の数、欠失、置換、付加又は挿入などされていることを意味する。

【0010】

本発明に使用されるFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列を含むDNAフラグメントとしては、FBPase、SBPase、FBP／SBPaseの各酵素をコードするDNA及び前記各酵素の活性部位を有するタンパク質をコードするDNAをいう。FBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列としては、例えば配列番号2に示されるDNA配列が挙げられる。SBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列としては、例えば配列番号4に示されるDNA配列が挙げられる。FBP／SBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配

列としては、例えば配列番号6に示されるDNA配列が挙げられる。本発明に使用されるFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質をコードするDNAフラグメントには、上記した配列番号2、4又は6に示されるDNA配列において、1又は数個の塩基が欠失、置換、付加もしくは挿入された塩基配列を有し、かつFBPase活性、SBPase活性、又はFBP／SBPase活性を有するタンパク質をコードするDNAが含まれる。塩基配列について、「1又は数個の塩基が欠失、置換、付加もしくは挿入」というときは、部位特異的突然変異誘発法などの周知の技術的方法により、または天然に生じる程度の数(1～数個)の塩基が、欠失、置換、付加もしくは挿入などされていることを意味する。

【0011】

また、本発明に使用されるFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質をコードするDNAフラグメントには、上記した配列番号2、4又は6に示される各DNA配列と、それぞれ相補的な塩基配列からなるDNAとストリンジェントな条件下でハイブリダイズし、かつそれぞれFBPase活性、SBPase活性、又はFBP／SBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNAが含まれる。ストリンジェントな条件下でハイブリダイズ可能なDNAとは、上記DNAをプローブとして、コロニー・ハイブリダイゼーション法、ブランク・ハイブリダイゼーション法、あるいはサザンブロットハイブリダイゼーション法などを用いることにより得られるDNAを意味する。ストリンジェントな条件とは、例えば、塩濃度、0.1～2倍程度の濃度のSSC溶液(1倍濃度のSSC溶液の組成は、150mM塩化ナトリウム、15mMクエン酸ナトリウムよりなる。)、温度約65℃程度でのハイブリダイズ条件をいう。

【0012】

さらに本発明に使用されるFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質をコードするDNAフラグメントには、上記した配列番号2、4又は6に示される各DNA配列と、それぞれ少なくとも60%以上の相同性を有し、かつそれぞれFBPase活性、SBPase活性、又はFBP／SBPase活性を有するタンパク質をコードする塩基配列からなるDNAが含まれる。相同性を有するDNAとは、ハイストリンジェントな条件において、少なくとも約60%以上の相同性を有するDNA、好ましくは約80%以上の相同性を有するDNA、より好ましくは、約90%以上の相同性を有するDNA、さらに好ましくは約95%以上の相同性を有するDNAをいう。なお、ハイストリンジェントな条件とは、例えば、ナトリウム濃度が約19～40mM程度、好ましくは約19～20mM程度で、温度が約50～70℃程度、好ましくは約60～65℃程度の条件をいう。特に、ナトリウム濃度が約19mMで温度が約65℃程度の場合が最も好ましい条件である。

なお、以下、FBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質をコードするDNAフラグメント、並びに上記ハイブリダイズするDNA及び相同性を有するDNAを被導入遺伝子ともいう。

【0013】

本発明の発現カセットは、葉緑体DNA中に相同的組換えによって、確実に導入されるように、被導入遺伝子の5' - 及び3' - 側に、葉緑体DNAの遺伝子[例えば、trnG(tRNA-Gly(GCC))、trnV(tRNA-Val(GAC))、trnfm(tRNA-fMet(CAU))、rbcL遺伝子、accD遺伝子、trnI(tRNA-Ile(GAU))とtrnA(tRNA-Ala(UGU))、3' rps12(リボソームプロテインS12エクソン-3)遺伝子、trnV(tRNA-Val(GAC))等]配列と相補的塩基対をつくる塩基配列を付加したものである。相補的塩基対をつくる塩基配列は、葉緑体DNAの遺伝子と相補的塩基対をつくる相同的部分を有する、約500～1500程度の塩基配列を有する配列であれば、好ましく用いることができる。このような塩基配列としては、葉緑体DNAの遺伝子と実質的に同一の配列、葉緑体DNAの遺伝子の部分配列と実質的に同一の配列、又は葉緑体DNAの遺伝子と実質的に同一の配列を含む配列に対する相補的な塩基配列が挙げられる。

また、被導入遺伝子の導入位置から約1000～1500程度の塩基配列を有し、葉緑体DNAの遺伝子（例えば、trnG、trnfM、rbcl遺伝子、accD遺伝子、trnI、trnA、3' rps12遺伝子、trnV等）と相補的塩基対をつくるものであれば、上記葉緑体DNAの遺伝子配列に限定されない。

この時、葉緑体DNAの塩基配列は、外来遺伝子が導入されること以外、変化がないことが肝要である。外来遺伝子の導入先となる葉緑体DNAの塩基配列は、すでにNCBIのデータベースに登録され、開示されている（登録番号：NC 001879）。葉緑体DNA中に被導入遺伝子が導入される位置は、好ましくは葉緑体DNAの遺伝子のtrnGとtrnfMの間、rbcl遺伝子とaccD遺伝子の間、trnIとtrnAの間、3' rps12遺伝子とtrnVの間であり、それぞれの遺伝子から十分な距離を置いた非コード領域が望ましい。前記十分な距離とは、遺伝子から少なくとも50塩基以上、好ましくは約100～1000塩基程度、より好ましくは約200～500塩基程度である。該非コード領域は、葉緑体DNA上のいずれの非コード領域であってもよい。

以下に、rbcl遺伝子とaccD遺伝子を使用した発現カセットにつき、より詳細に説明する。

【0014】

光合成活性を高める発現カセットを構成するrbcl遺伝子は、葉緑体ゲノムにコードされているRubiscoの遺伝子である。Rubiscoは、光合成CO₂固定反応回路（カルビンサイクル）において、初発段階であるCO₂固定反応（カルボキシラーゼ反応）を触媒し、回路における代謝回転の律速となる鍵酵素である。また、該酵素は酸素（O₂）を固定する反応（オキシゲナーゼ反応）も触媒する。本発明における葉緑体由来のrbcl遺伝子としては、タバコ葉緑体由来のrbcl遺伝子を好ましく用いることができる。

【0015】

光合成活性を高める発現カセットを構成するaccD遺伝子は、葉緑体ゲノムにコードされているアセチルCoAカルボキシラーゼの遺伝子である。アセチルCoAカルボキシラーゼは、植物において脂肪酸合成に関与している酵素である。本発明における葉緑体由来のaccD遺伝子としては、タバコ葉緑体由来のaccD遺伝子を好ましく用いることができる。

葉緑体由来のrbcl遺伝子と葉緑体由来のaccD遺伝子とを有する発現カセットを用いることにより、FBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が、相同組換えにより葉緑体に組み込まれやすくなり、さらに葉緑体でのFBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質の発現量が多くなるという利点がある。

なお、rbcl遺伝子とaccD遺伝子はそれらの全長を使う必要はない。例えばrbcl遺伝子とaccD遺伝子との間の非コード領域の、被導入遺伝子の導入位置からrbcl遺伝子側又はaccD遺伝子側にそれぞれ約1000～1500程度の塩基対の長さを有し、rbcl遺伝子又はaccD遺伝子とそれぞれ相同的組換えし得る配列であればよい。

【0016】

また、光合成活性を高める発現カセットは、FBPase又は／及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含むDNAフラグメントの翻訳開始点の上流に、リボゾーム結合部位を有することが好ましい。該DNAフラグメントの上流にリボゾーム結合部位を置くことにより、該タンパク質を高度に発現させることができる。該リボゾーム結合部位はタンパク質をコードする遺伝子の翻訳開始点に連続して上流にあってもよいが、翻訳開始点の約7～11塩基程度上流にあることが好ましく、9塩基程度上流にあることがさらに好ましい。かかるリボゾーム結合部位は、リボゾームが結合できることが知られている自体公知の塩基配列を有していればよいが、SD配列が好ましい。SD配列は、Shine-Dalgarno sequenceの略称であり、4～7個のヌクレオチドからなるセグメントであって、その塩基配列は5'-AGGAGGU-3'（配列

番号18)の一部又は全部である。

【0017】

光合成活性を高める発現カセットには、上記リボゾーム結合部位の上流にさらに、植物細胞由来のプロモーターを有することが好ましい。該プロモーターは、リボゾーム結合部位の上流であれば、リボゾーム結合部位に連続してもよく、約1~30塩基程度上流にあってもよい。該プロモーターとしては、例えば、エロンゲーションファクター1 α 遺伝子のプロモーター(EF1 α プロモーター)、35Sプロモーター、psbAプロモーター、PPDKプロモーター、PsPAL1プロモーター、PALプロモーター、UBI2M1ユビキチンプロモーター、rrnプロモーター等が挙げられる。中でも、葉緑体由来のプロモーターが好ましく、タバコ葉緑体由来のプロモーターがより好ましく、例えば配列表の配列番号7で記載されたタバコ葉緑体由来のpsbAプロモーター等を特に好ましく用いることができる。

【0018】

光合成活性を高める発現カセットには、FBPase又は/及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含むDNAフラグメントとaccD遺伝子の間に植物由来のターミネーターを有することが好ましい。該ターミネーターは、DNAフラグメントの下流であれば、DNAフラグメントに連続してもよく、約1~30塩基程度下流にあってもよい。該ターミネーターとしては、例えば35Sターミネーター、rps16ターミネーター、CaMV35Sターミネーター、ORF25polyA転写ターミネーター、psbAターミネーター等が挙げられる。中でも、葉緑体由来のターミネーターが好ましく、タバコ葉緑体由来のターミネーターがより好ましく、タバコ葉緑体由来のrps16ターミネーターが最も好ましく、例えば配列表の配列番号8で記載されたタバコ葉緑体由来のrps16ターミネーターを好ましく用いることができる。

【0019】

また、発現カセットには、遺伝子組換え体を識別するための遺伝子を有することが好ましい。遺伝子組換え体を識別するための遺伝子としては、特に限定されず、自体公知のものを好む。例えば、各種の薬剤耐性遺伝子(aadA)、又は宿主の栄養要求性を相補する遺伝子などが挙げられる。より具体的には、例えば、アンピシリン耐性遺伝子、ネオマイシン耐性遺伝子(G418耐性)、クロラムフェニコール耐性遺伝子、カナマイシン耐性遺伝子、スペクチノマイシン耐性遺伝子、URA3遺伝子等が挙げられる。より具体的には、例えば配列表の配列番号9に記載されたスペクチノマイシン耐性遺伝子などを好ましく用いることができる。また、該遺伝子の上流及び下流には、それぞれ該遺伝子を認識するためのプロモーター(以下、aadAプロモーターと略記する。)及び該遺伝子のターミネーター(以下、aadAターミネーターと略記する。)を配することが好ましい。該aadAプロモーター及びaadAターミネーターは、上記した植物由来のプロモーター及びターミネーターを好ましく使用できるが、rrnプロモーター及びpsbAターミネーターが特に好適である。aadAプロモーター/aadA/aadAターミネーターをaadAカセットということもある。

遺伝子組換え体を識別するためのaadAカセットは、rbcL遺伝子とリボゾーム結合部位の上流にあるプロモーターとの間に配することが好ましい。

【0020】

本発明のベクターに使用される発現カセットは、5'側からrbcL遺伝子、aadAカセット、プロモーター、リボゾーム結合部位、FBPase又は/及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含むDNAフラグメント、ターミネーター及びaccD遺伝子の順序に構築されることが好ましい。各DNA間は連続していてもよく、各DNAの間に例えばイントロン配列等が挿入されていてもよい。

【0021】

本発明における遺伝子組換えベクターは、例えば以下の工程により作成することができる。

まず、pLD6ベクターを作成する工程である。かかるベクターは、実施例の〔工程1

〕に記載の方法で容易に作製することができる。pLD6の全塩基配列を配列番号10に示した。pLD6は、pLD6のNotIとSalIの切断部位に構築遺伝子群を挿入する。構築遺伝子群は、(a) 配列番号11で表される塩基配列を有するマルチクロニング領域(配列番号10中の3698-3748に位置する)と、その上流に配列番号7で表されるタバコ葉緑体由来のpsbAプロモーター(配列番号10中の3569-3701に位置する)と、マルチクロニング領域の下流に配列番号8で表されるタバコ葉緑体由来のrps16ターミネーター(配列番号10中の3755-3913に位置する)とからなる群と、その群の上流に(b) 遺伝子組換え体を識別するための遺伝子としての配列番号9で表されるスペクチノマイシン耐性遺伝子であるaadA遺伝子(配列番号10中の2369-3173に位置する)と、aadA遺伝子の上流に配列番号12で表されるタバコ葉緑体由来のrrnプロモーター(配列番号10中の2227-2368に位置する)と、aadA遺伝子の下流に配列番号13で表されるタバコ葉緑体由来のpsbAターミネーター(配列番号10中の3175-3564に位置する)とを有している。上記マルチクロニング領域の制限酵素認識部位(BglII、SphI、ClaI及びEcoRI)に、FBPase又は/及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を挿入する。より具体的には、pLD6ベクターのマルチクロニング領域のSphIとEcoRIの切断部位に例えば配列番号2で示されるハウレンソウ由来のFBPaseをコードする遺伝子又は配列番号4で示されるハウレンソウ由来のSBPaseをコードする遺伝子、あるいはラン草由来の配列番号6で示されるFBP/SBPaseをコードする遺伝子等を挿入する。この場合、配列番号の第13~17位の塩基配列(5'-aggag-3')がSD配列に相当し、リボソーム結合部位として働く。以下、FBPase又は/及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子が挿入された構築遺伝子群をFBP/SBP遺伝子群、該遺伝子群を挿入されたpLD6ベクターをpLD6-FBP/SBPと称する。

【0022】

次いで、pLD6-FBP/SBPを適当な宿主細胞に導入し、かかる宿主細胞を培養して、FBP/SBP遺伝子群をクロニングする。

宿主細胞は、自体公知の宿主細胞から適宜選択でき、具体的には、例えばエシェリヒア属菌やバチルス属菌などの原核生物、酵母や糸状菌などの真核生物、植物細胞又は動物細胞等が挙げられる。また、宿主細胞の培養条件は、宿主細胞の種類に応じて当業界で通常行われている条件に従えば良い。また、クロニングされた遺伝子にFBPase又は/及びSBPase活性を有するタンパク質をコードする遺伝子がうまく導入されたか否かは、pLD6-FBP/SBPが有する選択マーカー等に基づき容易に判別することができる。

【0023】

次いで、pLD200ベクターを作成する工程である。かかるベクターは、実施例の〔工程2〕に記載の方法で容易に作製することができる。先の工程のpLD6-FBP/SBPを用いてクロニングされた遺伝子組換え体から、NotI及びSalIを用いてFBP/SBP遺伝子群を切り出し、該切り出した遺伝子群をpLD200のポリリンカーのNotIとSalIの切断部位に挿入する。pLD200の全塩基配列を配列番号14に記載した。上記ポリリンカーは配列番号17で表される塩基配列(配列番号14の2125-2145に位置する)を有し、複数の制限酵素部位(NotI、NheI及びSalI)を有する。pLD200ベクターは、ポリリンカーとその上流に配列番号15で表される塩基配列を有するタバコ葉緑体由来のrbcl遺伝子(配列番号14中の423-1856に位置する。)と、その下流に配列番号16で表される塩基配列を有するタバコ葉緑体由来のaccD遺伝子(配列番号14中の2624-3328に位置する。)からなる発現カセットを有することを特徴とするベクターである。このようにしてFBP/SBP遺伝子群が挿入されたpLD200ベクターをpLD200-FBP/SBPと称する。

上記ベクターは、自体公知のクロニングベクターに、複数の制限酵素部位を有するポ

リリンカー（好ましくは配列番号17で表される塩基配列の遺伝子）と、ポリリンカーの下流にタバコ葉緑体由来の *rbcl* 遺伝子と、ポリリンカーの下流にタバコ葉緑体由来の *accD* 遺伝子とを挿入することにより得ることもできる。

【0024】

このようにして作製された上記 *pLD200-FBP/SBP* を宿主細胞に導入し、形質転換体を作製する。このとき、宿主細胞としては、植物細胞が好ましく、葉緑体がより好ましく、タバコ葉緑体がさらに好ましい。このように、植物細胞、特に葉緑体を宿主細胞として用いることにより、導入した遺伝子がコードするタンパク質を高発現させることができ、さらに導入した遺伝子の花粉を介した環境への飛散を防ぐことができる等の利点がある。

【0025】

pLD200-FBP/SBPase を宿主細胞、特に葉緑体へ導入して形質転換する方法としては、公知の方法を用いてよい。例えば、該発現ベクターを金又はタングステンの極めて細かい粒子にまぶし、この該発現ベクターの付着した粒子を火薬又は高圧ガスで宿主細胞に打ち込み該発現ベクターを導入するというパーティクルガン法などが挙げられる。中でも、高等植物の葉緑体への遺伝子導入系はパーティクルガンによる手法 (Svab, Z., Hajdukiewicz, P., and Maliga, P., Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 1990年, 第87巻, p. 8526-8530) または、PEGによる手法 (Golds, T., Maliga, P., and Koop, H.-U., Bio/Technology, 1993年, 第11巻, p. 95-97) を用いるのが好ましい。

【0026】

本発明に係る上記形質転換葉緑体を有する植物は、自体公知の方法によって得ることができる。ここで、上記植物は特に限定されないが、高等植物が好ましく、タバコがより好ましい。タバコとしては、ニコチアナ・アキュミネート (*Nicotiana acuminata*)、ニコチアナ・アラタ (*Nicotiana glauca*)、ニコチアナ・アテヌエイタ (*Nicotiana attenuata*)、ニコチアナ・クレベランディ (*Nicotiana clevelandii*)、ニコチアナ・エクセルシオール (*Nicotiana excelsior*)、ニコチアナ・フォルゲティアナ (*Nicotiana forgetiana*)、ニコチアナ・ゴッセイ (*Nicotiana glauca*)、ニコチアナ・グラウカ (*Nicotiana glauca*)、ニコチアナ・ルティノサ (*Nicotiana glutinosa*)、ニコチアナ・ラングストルフィー (*Nicotiana langsdorffii*)、ニコチアナ・ロンギフローラ (*Nicotiana longiflora*)、ニコチアナ・オブツシホリア (*Nicotiana obtusifolia*)、ニコチアナ・パニキュレータ (*Nicotiana paniculata*)、ニコチアナ・プルムバギホリア (*Nicotiana plumbaginifolia*)、ニコチアナ・クアドリバリビス (*Nicotiana quadrivalvis*)、ニコチアナ・レパンダ (*Nicotiana repanda*)、ニコチアナ・ルスチカ (*Nicotiana rustica*)、ニコチアナ・サンデラエ (*Nicotiana sanderae*)、ニコチアナ・スーベオレンス (*Nicotiana suaveolens*)、ニコチアナ・シルベストリス (*Nicotiana sylvestris*)、ニコチアナ・タバカム (*Nicotiana tabacum*)、ニコチアナ・トメントサ (*Nicotiana tomentosa*)、ニコチアナ・トメントシホルミス (*Nicotiana tomentosiformis*) などが挙げられる。中でもニコチアナ・ルスチカ及びニコチアナ・タバカムが好ましい。特にニコチアナ・タバカムが好適であり、ニコチアナ・タバカムのうちの「バーレー種」、「黄色種 (バージニア種)」、「在来種」、「オリエント種」がとりわけ好ましい。

上記植物はその植物に応じた自体公知の条件で生育させることができる。

【0027】

なお、上記の遺伝子工学又は生物工学の操作については、市販の実験書、例えば、1982年発行のモレキュラー・クローニング (Molecular Cloning) コールド・スプリング・ハーバー・ラボラトリー (Cold Spring Harbor Laboratory)、1989年発行のモレキュラー・クローニング第2版 (Molecular Cloning, 2nd ed.) コールド・スプリング・ハーバー・ラボラトリー (Cold Spring Harbor Laboratory) 等に記載された方法に従って容易に行うことができる。

本発明に係るタバコ葉緑体ゲノム中への遺伝子導入用ベクターの構築の過程で利用したベクターの pLD6 及び pLD200 については、特願 2001-083569 で公開されている。

以下に具体的実施例を挙げ、さらに詳細に説明するが、本発明はこれらに特に限定されることはない。

なお、実施例で使用する各略号の意味は、次のとおりである。

S. 7942: *Synechococcus* PCC 7942

LB培地: *Luria-Bertani* 培地

NaCl: 塩化ナトリウム

【実施例】

【0028】

遺伝子組み換え体の作成

〔工程1〕 pLD6-S. 7942FBP/SBPase の作成

配列表の配列番号2で表される S. 7942FBP/SBPase 遺伝子 (fbp/sbp) をタバコ葉緑体において高発現が期待できる psbA プロモーター (PpsbA) をもつベクター pLD6 の制限酵素 SphI と EcoRI 部位の間に挿入し、pLD6-S. 7942FBP/SBPase を作成した。この、pLD6-S. 7942FBP/SBPase を常法に従い大腸菌に導入した。この大腸菌を、スペクチノマイシンを添加した LB 培地で 37℃ 下、16 時間培養し、かかる遺伝子が導入された大腸菌を選択した。選択された大腸菌を同様の条件で培養し、その後遠心分離により集菌し、常法に従い pLD6-S. 7942FBP/SBPase (プラスミド DNA) を精製した。なお、LB 培地 1 L 中の組成は、10 g トリプトン、5 g 酵母エキスを、5 g NaCl である。

【0029】

〔工程2〕 pLD200-S. 7942FBP/SBPase の作成]

工程1で精製した pLD6-S. 7942FBP/SBPase を制限酵素 NotI 及び SalI で処理した後、S. 7942FBP/SBPase を含む断片を NotI 上流と SalI 下流にタバコ葉緑体ゲノムの rbcL 遺伝子の一部と accD 遺伝子の一部を含む葉緑体形質転換用ベクター pLD200 の NotI と SalI 部位の間に挿入し、pLD200-S. 7942FBP/SBPase を作成した。この、pLD200-S. 7942FBP/SBPase を常法に従い大腸菌に導入した。この大腸菌を、スペクチノマイシンを添加した LB 培地で 37℃ 下、16 時間培養し、かかる遺伝子が導入された大腸菌を選択した。選択された大腸菌を同様の条件で培養し、その後遠心分離により集菌し、常法に従い pLD200-S. 7942FBP/SBPase (プラスミド DNA) を精製した (図1)。

【0030】

〔工程3〕 葉緑体形質転換体の作成

精製した pLD200-S. 7942FBP/SBPase をパーティクルガンによりタバコ葉緑体に導入し、葉緑体形質転換体を作成した。タバコ葉緑体形質転換は既知の方法 (Svab, Z., Hajdukiewicz, P. and Maliga, P., Stable transformation of plastids in higher plants. Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 87, 8526-8530 (1990)) によった。

【0031】

スペクチノマイシン添加培地上での再分化後、PCRにより葉緑体ゲノム中にS. 7942FBP/SBPaseの導入された形質転換体(pTp sbAFS)6系統を得ることが出来た。自家交配により作出したT₁世代においても遺伝子の脱落は認められなかった(図2)。抗S. 7942FBP/SBPase抗体を用い、ウエスタンブロッティングを行った結果、形質転換植物(pTp sbAFS)においてのみ、S. 7942FBP/SBPaseの分子質量に一致する約40kDaの位置にシグナルが認められ、FBP/SBPaseが高発現していることが明らかになった(図3)。

【0032】

播種10週及び18週後の植物を用い、FBPase活性の測定を行ったところ、野生株に比べ、形質転換植物では約10-40倍高いFBPase活性を有していた(図4)。

播種12週後のT₁世代を用い、CO₂濃度360ppm条件下における光強度変化による光合成活性を測定した。その結果を図5に示した。形質転換体(pTp sbAFS-3及びpTp sbAFS-9)および野生株(Wild-type)は、光強度約500μmol/m²/sで光合成速度がマキシマムとなり、以後その速度を維持した。マキシマムにおける形質転換体の光合成速度は、野生株の約2倍であった。

また、比較として、特開2000-253768号公報(特許文献2)に記載の方法によりS. 7942FBP/SBPaseを連結したプラスミドをアグロバクテリウム・ツメファシエンスLBA4404に導入し、タバコのリーフディスクに感染させた形質転換体(TpFS-3及びTpFS-6)を作成した。TpFS-3及びTpFS-6は、野生株に比較し、マキシマムにおける光合成速度は約1.2~1.3倍程度で、pTp sbAFS-3及びpTp sbAFS-9の光合成速度より、非常に低かった。このことは、本発明の形質転換体は、野生株及び従来法による形質転換植物に比較して、光合成活性が非常に亢進していることを示すものである。

また、pTp sbAFS-3及びpTp sbAFS-9は光強度約200μmol/m²/sで、野生株のマキシマムと、300μmol/m²/sで、TpFS-3及びTpFS-6のマキシマムと同程度の光合成速度を示した。このことは、本発明の形質転換植物は、光強度が低い場合でも、十分な光合成活性を有することを示すものである。

播種18週目の形質転換体の生育を野生株と比較したところ、野生株に比べ形質転換植物では明らかに生育が促進されており、最終的な生育は野生株の1.2~1.3倍に達した(図6、7)。また、形質転換体では野生株に比べ茎が太くなっており、根も著しく発達していた(図8)。さらに、生育18週後の形質転換体は野生株の約1.5となった。

このように、S. 7942FBP/SBPase遺伝子をタバコ葉緑体ゲノムに導入することで、植物の光合成能を向上させることができた。さらにそのことにより、生育を促進させ、収穫量を増やすことが可能となった。

【産業上の利用可能性】

【0033】

本発明の遺伝子組み換え体を用いて形質転換された植物は、光合成活性が高く、早生、高収量作物として有用である。

【図面の簡単な説明】

【0034】

【図1】図1は発現ベクターpLD200-S. 7942FBP/SBPaseを示す図である。

【図2】図2はPCRによる遺伝子導入の確認を示す図である。図中、Wは野生株を示す。

【図3】図3は播種後10週目の植物における導入遺伝子及び発現タンパク質の確認を示す図である。図中、Wは野生株を示す。

【図4】図4は播種後10週及び18週目における上葉、下葉におけるFBPase活性の比較を示す図である。図中、縦軸はFBPase活性を示す。

【図5】図5は播種10週目の光合成活性を示す図である。

【図6】図6は生育の速度を示す図である。図中、縦軸は植物の高さ(cm)を示す

。

【図 7】 図 7 は播種 1 8 週間後の植物を示す図である。

【図 8】 図 8 は播種 1 8 週間後の植物における茎及び根を示す図である。

SEQUENCE LISTING

<110> Nara Institute of Science and Technology, Research Institute of Innovative
Technology for the Earth

<130> C01J1255

<160> 17

 $\langle 210 \rangle$ 1

<211> 358

<212> PRT

<213> *Spinacia oleracea* L

<220> Fructose-1,6-bisphosphatase

<223>

<400> 1

Ala Ala Val Gly Glu Ala Ala Thr Glu Thr Lys Ala Arg Thr Arg Ser
5 10 15

Lys Tyr Glu Ile Glu Thr Leu Thr Gly Trp Leu Leu Lys Gln Glu Met
20 25 30

Ala Gly Val Ile Asp Ala Glu Leu Thr Ile Val Leu Ser Ser Ile Ser
35 40 45

Leu Ala Cys Lys Gln Ile Ala Ser Leu Val Gln Arg Ala Gly Ile Ser
50 55 60

Asn Leu Thr Gly Ile Gln Gly Ala Val Asn Ile Gln Gly Glu Asp Gln
65 70 75 80

Lys Lys Leu Asp Val Val Ser Asn Glu Val Phe Ser Ser Cys Leu Arg
85 90 95

Ser Ser Gly Arg Thr Gly Ile Ile Ala Ser Glu Glu Glu Asp Val Pro
100 105 110

Val Ala Val Glu Glu Ser Tyr Ser Gly Asn Tyr Ile Val Val Phe Asp
115 120 125

Pro Leu Asp Gly Ser Ser Asn Ile Asp Ala Ala Val Ser Thr Gly Ser
130 135 140

Ile Phe Gly Ile Tyr Ser Pro Asn Asp Glu Cys Ile Val Asp Ser Asp
145 150 155 160

His Asp Asp Glu Ser Gln Leu Ser Ala Glu Glu Gln Arg Cys Val Val
165 170 175

Asn Val Cys Gln Pro Gly Asp Asn Leu Leu Ala Ala Gly Tyr Cys Met
180 185 190

Tyr Ser Ser Ser Val Ile Phe Val Leu Thr Ile Gly Lys Gly Val Tyr
195 200 205

Ala Phe Thr Leu Asp Pro Met Tyr Gly Glu Phe Val Leu Thr Ser Glu
210 225 220

Lys Ile Gln Ile Pro Lys Ala Gly Lys Ile Tyr Ser Phe Asn Glu Gly
225 230 235 240

Asn Tyr Lys Met Trp Asp Asp Lys Leu Lys Lys Tyr Met Asp Asp Leu
245 250 255

Lys Glu Pro Gly Glu Ser Gln Lys Pro Tyr Ser Ser Arg Tyr Ile Gly
260 265 270

Ser Leu Val Gly Asp Phe His Arg Thr Leu Leu Tyr Gly Gly Ile Tyr

<210> 2

<211> 1074

<212> DNA

<213> *Spinacia oleracea* L

<220> Fructose-1,6-bisphosphatase

<223>

<400> 2

 $\langle 210 \rangle$ 3 $\langle 211 \rangle$ 333

<212> PRT

<213> *Spinacia oleracea* L

<220> Sedoheptulose-1,7-bisphosphatase

<223>

 $\langle 400 \rangle$ 3

出証特 2 0 0 5 - 3 0 3 0 8 3 3

50	55	60
Gly Asp Glu Gln Leu	Ala Ile Asp Val Leu	Ala Asp Lys Leu Leu Phe
65	70	75
Glu Ala Leu Asn Tyr	Ser His Phe Cys Lys Tyr	Ala Cys Ser Glu Glu
85	90	95
Leu Pro Glu Leu Gln	Asp Met Gly Gly Pro	Val Asp Gly Gly Phe Ser
100	105	110
Val Ala Phe Asp Pro	Leu Asp Gly Ser Ser	Ile Val Asp Thr Asn Phe
115	120	125
Ser Val Gly Thr Ile	Phe Gly Val Trp Pro	Gly Asp Lys Leu Thr Gly
130	135	140
Val Thr Gly Arg Asp	Gln Val Ala Ala Ala	Met Gly Ile Tyr Gly Pro
145	150	155
Arg Thr Thr Tyr Val	Leu Ala Leu Lys Asp	Tyr Pro Gly Thr His Glu
165	170	175
Phe Leu Leu Leu Asp	Glu Gly Lys Trp Gln	His Val Lys Glu Thr Thr
180	185	190
Glu Ile Asn Glu Gly	Lys Leu Phe Cys Pro	Gly Asn Leu Arg Ala Thr
195	200	205
Ser Asp Asn Ala Asp	Tyr Ala Lys Leu Ile	Gln Tyr Tyr Ile Lys Glu
210	215	220
Lys Tyr Thr Leu Arg	Tyr Thr Gly Gly Met	Val Pro Asp Val Asn Gln
225	230	235
Ile Ile Val Lys Glu	Lys Gly Ile Phe Thr	Asn Val Ile Ser Pro Thr
245	250	255
Ala Lys Ala Lys Leu	Arg Leu Leu Phe Glu	Val Ala Pro Leu Gly Phe
260	265	270
Leu Ile Glu Lys Ala	Gly Gly His Ser Ser	Glu Gly Thr Lys Ser Val
275	280	285
Leu Asp Ile Glu Val	Lys Asn Leu Asp Asp	Arg Thr Gln Val Ala Tyr
290	295	300
Gly Ser Leu Asn Glu	Ile Ile Arg Phe Glu	Lys Thr Leu Tyr Gly Ser
305	310	315
Ser Arg Leu Glu Glu	Pro Val Pro Val Gly	Ala Ala Ala
325	330	

<210> 4

<211> 999

<212> DNA

<213> Spinacia oleracea L

<220> Sedoheptulose-1,7-bisphosphatase

<223>

<400> 4

gtgaacaagg	caaagaactc	ttcccttgta	accaaattgtg	aacttggtga	cagtttggag	60
gagttcctag	caaaggcaac	cacagataaa	gggctgatta	gattgatgat	gtgcatggga	120
gaagcattaa	ggaccattgg	ctttaaaagt	aggactgcit	catgtggtgg	aactcaatgt	180
gttaacacct	ttggagacga	acagcttgcc	attgatgtgc	ttgctgacaa	gcttcttttc	240
gaggcattga	actattcaca	cttctgcaag	tatgcttggt	cagaagaact	ccctgagctt	300
caagatatgg	gaggccccgt	tgatggcgga	ttcagtgtag	catttgaccc	ccttgatgga	360
tccagcattg	tcgataccaa	tttctcagtt	gggaccatat	tcggggtttg	gccaggtgac	420
aagctaactg	gtgtaacagg	cagagatcaa	gtggctgctg	caatgggaat	ttatggtcct	480

```

aggactactt atgttctcgc tcttaaggac taccctggca cccatgaatt tcttcttctt 540
gatgaaggaa agtggcaaca tgtgaaagaa acaacagaaa tcaatgaagg aaaattgttc 600
tgtcctggaa acttgagagc cacttctgac aatgctgatt atgctaagct gattcaatac 660
tatataaaag agaaatacac attgagatac actggaggaa tggttcctga tgtaaccag 720
atcatagtga aggagaaagg tatattcaca aatgtaatat cacctacagc caaggcaaag 780
ttgaggttac tgtttgaggt agctcctcta gggttcttga ttgagaaggc tgggtggcac 840
agcagtgagg gaaccaagtc tgtgttggac attgaagtca aaaaccttga tgacagaacc 900
caagttgctt acggctcctt gaacgagatc atccgatttg agaagacact atacggatcc 960
tctaggctag aggagccagt tcctgttggg gctgctgct 999

```

<210> 5

<211> 356

<212> PRT

<213> Synechococcus

<220> fructose-1,6-bisphosphatase/sedoheptulose-1,7-bisphosphatase from Synechococcus PCC 7942

<223>

<400> 5

```

Met Glu Lys Thr Ile Gly Leu Glu Ile Ile Glu Val Val Glu Gln Ala
      5              10              15
Ala Ile Ala Ser Ala Arg Leu Met Gly Lys Gly Glu Lys Asn Glu Ala
      20              25              30
Asp Arg Val Ala Val Glu Ala Met Arg Val Arg Met Asn Gln Val Glu
      35              40              45
Met Leu Gly Arg Ile Val Ile Gly Glu Gly Glu Arg Asp Glu Ala Pro
      50              55              60
Met Leu Tyr Ile Gly Glu Val Gly Ile Tyr Arg Asp Ala Asp Lys
      65              70              75              80
Arg Ala Gly Val Pro Ala Gly Lys Leu Val Glu Ile Asp Ile Ala Val
      85              90              95
Asp Pro Cys Glu Gly Thr Asn Leu Cys Ala Tyr Gly Gln Pro Gly Ser
      100             105             110
Met Ala Val Leu Ala Ile Ser Glu Lys Gly Gly Leu Phe Ala Ala Pro
      115             120             125
Asp Phe Tyr Met Lys Lys Leu Ala Ala Pro Pro Ala Ala Lys Gly Lys
      130             135             140
Glu Thr Ser Ile Lys Ser Ala Thr Glu Asn Leu Lys Ile Leu Ser Glu
      145             150             155             160
Cys Leu Asp Arg Ala Ile Asp Glu Leu Val Val Val Val Met Asp Arg
      165             170             175
Pro Arg His Lys Glu Leu Ile Gln Glu Ile Arg Gln Ala Gly Ala Arg
      180             185             190
Val Arg Leu Ile Ser Asp Gly Asp Val Ser Ala Ala Ile Ser Cys Gly
      195             200             205
Phe Ala Gly Thr Asn Thr His Ala Leu Met Gly Ile Gly Ala Ala Pro
      210             215             220
Glu Gly Val Ile Ser Ala Ala Ala Met Arg Cys Leu Gly Gly His Phe
      225             230             235             240
Gln Gly Gln Leu Ile Tyr Asp Pro Glu Val Val Lys Thr Gly Leu Ile
      245             250             255
Gly Glu Ser Arg Glu Ser Asn Ile Ala Arg Leu Gln Glu Met Gly Ile

```

260 265 270
 Thr Asp Pro Asp Arg Val Tyr Asp Ala Asn Glu Leu Ala Ser Gly Gln
 275 280 285
 Glu Val Leu Phe Ala Ala Cys Gly Ile Thr Pro Gly Leu Leu Met Glu
 290 295 300
 Gly Val Arg Phe Phe Lys Gly Gly Ala Arg Thr Gln Ser Leu Val Ile
 305 310 315 320
 Ser Ser Gln Ser Arg Thr Ala Arg Phe Val Asp Thr Val His Met Phe
 325 330 335
 Asp Asp Val Lys Thr Val Ser Leu Pro Leu Ile Pro Asp Pro Lys Trp
 340 345 350
 Arg Pro Glu Arg
 355

<210> 6

<211> 1350

<212> DNA

<213> Synechococcus

<220> fructose-1,6-bisphosphatase/sedoheptulose-1,7-bisphosphatase from Synechococcus PCC 7942

<400> 6

atcgcaacta	aagccagaga	tgtgaggagg	ggatccggcc	tttggtagac	tcaactgttg	60
gaatccccag	aagcaatcat	ccgtaaggag	tcaggacggc	gtggagaaga	cgatcggtct	120
cgagattatt	gaagttgtcg	agcaggcagc	gatcgccctcg	gcccgcctga	tgggcaaagg	180
cgaaaagaat	gaagccgatc	gcgtcgcagt	agaagcgatg	cgggtgcgga	tgaaccaagt	240
ggaaatgctg	ggccgcgatc	tcatcggtga	aggcgagcgc	gacgaagcac	cgatgctcta	300
tatcggtgaa	gaagtgggca	tctaccgcga	tgcagacaag	cgggctggcg	taccggctgg	360
caagctgggtg	gaaatcgaca	tcgccgttga	cccctgcgaa	ggcaccaacc	tctgcgccta	420
cggtcagccc	ggctcgatgg	cagttttggc	catctccgag	aaaggcggcc	tgtttgcagc	480
tcccgaacttc	tacatgaaga	aactggctgc	acccccagct	gccaaaggca	aagagacatc	540
aataaagtcc	gcgaccgaaa	acctgaaaat	tctctcggaa	tgtctcgatc	gcgccatcga	600
tgaattgggtg	gtcgtgggtca	tggatcgctc	ccgccacaaa	gagctaattc	aagagatccg	660
ccaagcgggt	gcccgcgtcc	gtctgatcag	cgatgggtgac	gtttcggccg	cgatctcctg	720
cggttttgct	ggcaccaaca	cccacgccct	gatgggcatc	ggtgcagctc	ccgagggtgt	780
gatttcggca	gcagcaatgc	gttgccctcg	cgggcacttc	caaggccagc	tgatctacga	840
cccagaagtg	gtcaaaaccg	gcctgatcgg	tgaagccgt	gagagcaaca	tcgctgcct	900
gcaagaaatg	ggcatcaccg	atcccgatcg	tgtctacgac	gcgaacgaac	tggcttcggg	960
tcaagaagtg	ctgtttgcgg	cttgccggtat	caccccgggc	ttgctgatgg	aaggcgtgcg	1020
cttcttcaaa	ggcggcgctc	gcacccagag	cttggtgatc	tccagccagt	cacggacggc	1080
tcgcttcggt	gacaccgttc	acatgttcga	cgatgtcaaa	acggttagcc	tgccgttaat	1140
tcctgatccc	aaatggcggc	cggagcggta	gaacgggtat	agctcgatcg	cttcggtcgt	1200
tgtttttcag	cgaatccatt	tgcgatcgct	tttcaaacc	tttttcgctc	aaccttcttt	1260
aaacggcctc	atgcatctcg	cagttgtcgg	ctcagccatc	ggacagcacc	gg	1312

<210> 7

<211> 133

<212> DNA

<213> Nicotiana tabacum

<223> psbA promoter

<400> 7

agctttctaca tacaccttgg ttgacacgag tatataagtc atgttatact gttgaataac 60
 aagccttcca ttttctatth tgattttag aaaactagtg tgcttgggag tccctgatga 120
 ttaaataaac caa 133

<210> 8

<211> 159

<212> DNA

<213> Nicotiana tabacum

<223> rps16 terminator

<400> 8

agcttgaaat tcaattaagg aaataaatta aggaaatata aaaagggggg tagtcatttg 60
 tatataactt tgtatgactt ttctcttcta tttttttgta tttcctccct ttccttttct 120
 atttgtatth ttttatcatt gcttccattg aattactag 159

<210> 9

<211> 805

<212> DNA

<213> Escherichia coli

<223> aadA

<400> 9

gatccatggc tcgtgaagcg gttatcgccg aagtatcaac tcaactatca gaggtagttg 60
 gcgtcatcga gcgccatctc gaaccgacgt tgctggccgt acatttgtac ggctccgcag 120
 tggatggcgg cctgaagcca cacagtata ttgatttgcg ggttacgggt accgtaaggc 180
 ttgatgaac aacgcggcga gctttgatca acgaccttt ggaaacttcg gcttcccctg 240
 gagagagcga gattctccgc gctgtagaag tcaccattgt tgtgcacgac gacatcattc 300
 cgtggcggtta tccagctaag cgcgaactgc aatttggaga atggcagcgc aatgacattc 360
 ttgcaggtat cttcgagcca gccacgatcg acattgatct ggctatcttg ctgacaaaag 420
 caagagaaca tagcgttgcc ttggtaggtc cagcggcgga ggaactcttt gatccggttc 480
 ctgaacagga tctatthgag gcgctaaatg aaaccttaac gctatggaac tcgccgcccg 540
 actgggctgg cgatgagcga aatgtagtgc ttacgttgtc ccgcatthgg tacagcgcag 600
 taaccggcaa aatcgcgccg aaggatgtcg ctgccgactg ggcaatggag cgcctgccgg 660
 cccagtatca gcccgtcata cttgaagcta gacaggctta tcttggacaa gaagaagatc 720
 gcttggcctc gcgcgcagat cagttggaag aatttgtcca ctacgtgaaa ggcgagatca 780
 ctaaggtagt tggcaaataa ctgca 805

<210> 10

<211> 4591

<212> DNA

<213> Artificial sequence

<223> pLD6

<400> 10

gtggcacttt tcggggaaat gtgcgcggaa cccctatthg tttatthttc taaatacatt 60
 caaatatgta tccgctcatg agacaataac cctgataaat gcttcaataa tattgaaaaa 120
 ggaagagtat gattattcaa ctttccgtg tcgcccttat tccctthttt gcggcatttt 180
 gccttctctg ttttctcac ccagaaacgc tggtgaaagt aaaagatgct gaagatcagt 240
 tgggtgcacg agtgggttac atcgaactgg atctcaacag cggtaagatc cttgagagtt 300
 ttcgccccga agaacgttht ccaatgatga gcactthttaa agttctgcta tgtggcgcg 360
 tattatcccg tattgacgcc gggcaagagc aactcggtcg ccgcatacac tattctcaga 420
 atgacttggg tgagtactca ccagtcacag aaaagcatct tacggatggc atgacagtaa 480
 gagaattatg cagtgtgccc ataaccatga gtgataaac tgccggccaac ttacttctga 540
 caacgatcgg aggaccgaag gagctaaccg cttthttgca caacatgggg gatcatgtaa 600
 ctgccttga tcgttgggaa ccggagctga atgaagccat accaaacgac gagcgtgaca 660
 ccacgatgcc ttagcaatg gcaacaacgt tgcgcaaact attactggc gaactactta 720

ctctagcttc	ccggcaacaa	ttaatagact	ggatggaggc	ggataaagtt	gcaggaccac	780
ttctgcgctc	ggcccttccg	gctggctggt	ttattgctga	taaatctgga	gccggtgagc	840
gtgggtctcg	cggatcatt	gcagcactgg	ggccagatgg	taagccctcc	cgtatcgtag	900
ttatctacac	gacggggagt	caggcaacta	tggatgaacg	aaatagacag	atcgtgaga	960
taggtgcctc	actgattaag	catttggtaac	tgtcagacca	agtttactca	tatatacttt	1020
agattgattt	aaaacttcat	ttttaattta	aaaggatcta	ggtgaagatc	ctttttgata	1080
atctcatgac	caaaatccct	taacgtgagt	tttcgttcca	ctgagcgtca	gaccccgtag	1140
aaaagatcaa	aggatcttct	tgagatcctt	tttttctgcg	cgtaatctgc	tgcttgcaaa	1200
caaaaaaacc	accgctacca	gcggtgggtt	gtttgccgga	tcaagagcta	ccaactcttt	1260
ttccgaaggt	aactggcttc	agcagagcgc	agataccaaa	tactgtcctt	ctagtgtagc	1320
cgtagttagg	ccaccacttc	aagaactctg	tagcaccgcc	tacatacctc	gctctgctaa	1380
tcctgttacc	agtggctgct	gccagtggcg	ataagtcgtg	tcttaccggg	ttggactcaa	1440
gacgatagtt	accggataag	gcgcagcggg	cgggctgaac	gggggggttcg	tgcacacagc	1500
ccagcttggg	gcgaacgacc	tacaccgaac	tgagatacct	acagcgtgag	ctatgagaaa	1560
gcgccacgct	tcccgaaggg	agaaaggcgg	acaggtatcc	ggtaagcggc	agggtcggaa	1620
caggagagcg	cacgagggag	cttccagggg	gaaacgcctg	gtatctttat	agtcctgtcg	1680
ggtttgcga	cctctgactt	gagcgtcgat	ttttgtgatg	ctcgtcaggg	gggcggagcc	1740
tatggaaaaa	cgccagcaac	gcggcctttt	tacggttcct	ggccttttgc	tggccttttg	1800
ctcacatgtt	ctttcctgcg	ttatcccttg	attctgtgga	taaccgtatt	accgcctttg	1860
agttagctga	taccgctcgc	cgacccgaa	cgaccgagcg	cagcgagtca	gtgagcgagg	1920
aagcggaaga	gcgcccata	cgcaaaccgc	ctctccccgc	gcgttggccg	attcattaat	1980
gcagctggca	cgacaggttt	cccgactgga	aagcgggcag	tgagcgcaac	gcaattaatg	2040
tgagttagct	cactcattag	gcaccccagg	ctttacactt	tatgcttccg	gctcgtatgt	2100
tgtgtggaat	tgtgagcgga	taacaatttc	acacaggaaa	cagctatgac	catgattacg	2160
ccaagcgcgc	aattaaccct	cactaaaggg	aacaaaagct	ggagctccac	cgcggtggcg	2220
gccgctctag	ttggattttg	tccccgccg	tcgttcaatg	agaatggata	agaggctcgt	2280
gggattgacg	tgagggggca	gggatggcta	tatttctggg	agcgaactcc	gggcgaattt	2340
gaagcgcttg	gatacagttg	tagggaggga	tccatggctc	gtgaagcggg	tatcgccgaa	2400
gtatcaactc	aactatcaga	ggtagttggc	gtcatcgagc	gccatctcga	accgacgttg	2460
ctggccgtac	atttgtacgg	ctccgcagtg	gatggcggcc	tgaagccaca	cagtgatatt	2520
gatttgctgg	ttacgggtgac	cgtaaggctt	gatgaaacaa	cgcggcgagc	tttgatcaac	2580
gaccttttgg	aaacttcggc	ttcccctgga	gagagcgaga	ttctccgcgc	tgtagaagtc	2640
accattgttg	tgacgacga	catcattccg	tggcgttatc	cagctaagcg	cgaactgcaa	2700
tttgagaaat	ggcagcgcaa	tgacattctt	gcaggtatct	tcgagccagc	cacgatcgac	2760
attgatctgg	ctatcttgct	gacaaaagca	agagaacata	gcgttgccct	ggtaggtcca	2820
gcggcgagg	aactctttga	tccggttcc	gaacaggatc	tatttgaggc	gctaaatgaa	2880
accttaacgc	tatggaactc	gccgcccagc	tgggctggcg	atgagcgaaa	tgtagtgcct	2940
acgttgtccc	gcatttggtg	cagcgcagta	accggcaaaa	tcgcgccgaa	ggatgtcgct	3000
gccgactggg	caatggagcg	cctgccggcc	cagtatcagc	ccgtcatact	tgaagctaga	3060
caggcttata	ttggacaaga	agaagatcgc	ttggcctcgc	gcgcagatca	gttggaaaga	3120
tttgtccact	acgtgaaagg	cgagatcact	aaggtagtgt	gcaaataact	gcaggatcct	3180
ggcctagtct	ataggaggtt	ttgaaaagaa	aggagcaata	atcattttct	tgttctatca	3240
agagggtgct	attgctcctt	tcttttttct	tttttattta	tttactagta	ttttacttac	3300
atagactttt	ttgtttacat	tatagaaaaa	gaaggagagg	ttattttctt	gcatttatct	3360
atgattgagt	attctatttt	gattttgtat	ttgtttaaaa	ttgtagaaat	agaacttggt	3420
tctcttcttg	ctaatgtttac	tatatctttt	tgattttttt	tttccaaaaa	aaaatcaaat	3480
tttgacttct	tcttatctct	tatctttgaa	tatctcttat	ctttgaaata	ataatatcat	3540
tgaataaga	aagaagagct	atattcgaag	cttctacata	caccttggtt	gacacgagta	3600
tataagtcat	gttatactgt	tgaataacaa	gccttccatt	ttctattttg	attttagtaa	3660
aactagtgtg	cttgggagtc	cctgatgatt	aaataaacca	agatctaaaa	ggagaaatta	3720

agcatgctct agatcgatga attcgccctt ccgaagcttg aaattcaatt aaggaaataa 3780
 attaaggaaa tacaaaaagg ggggtagtca tttgtatata actttgtatg acttttctct 3840
 tctatttttt tgtatttcct ccctttcctt ttctatttgt atttttttat cattgcttcc 3900
 attgaattac tagtcgacct cgaggggggg cccggtaccc aattcgccct atagtgagtc 3960
 gtattacgcg cgctcactgg ccgtcgtttt acaacgtcgt gactgggaaa accctggcgt 4020
 tacccaactt aatcgccctg cagcacatcc ccctttcgcc agctggcgta atagcgaaga 4080
 ggcccgcacc gatcgccctt cccaacagtt gcgcagcctg aatggcgaat gggacgcgcc 4140
 ctgtagcggc gcattaagcg cggcgggtgt ggtggttacg cgcagcgtga ccgctacact 4200
 tgccagcgcc ctagegcccc ctcttttcgc tttcttcctt tcctttctcg ccacgttcgc 4260
 cggctttccc cgtcaagctc taaatcgggg gctcccttta gggttccgat ttagtgcttt 4320
 acggcacctc gaccccaaaa aacttgatta gggtagtggt tcacgtagtg ggccatcgcc 4380
 ctgatagacg gtttttcgcc ctttgacgtt ggagtccacg ttctttaata gtggactctt 4440
 gttccaaact ggaacaacac tcaaccctat ctcggtctat tcttttgatt tataagggat 4500
 tttgccgatt tcggcctatt ggtaaataaa tgagctgatt taacaaaaat ttaacgcgaa 4560
 ttttaacaaa atattaacgc ttacaattta g 4591

<210> 11

<211> 51

<212> DNA

<213> Artificial sequence

<223> multi-cloning regions

<400> 11

ccaagatcta aaaggagaaa ttaagcatgc tctagatcga tgaattcgcc c 51

<210> 12

<211> 142

<212> DNA

<213> Nicotiana tabacum

<223> rrn promoter

<400> 12

ctagttaggat ttgtccccc gccgtcgttc aatgagaatg gataagaggc tcgtgggatt 60

gacgtgaggg ggcagggatg gctatatctt tgggagcgaa ctccgggcga atttgaagcg 120

cttgataca gttgtaggga gg 142

<210> 13

<211> 390

<212> DNA

<213> Nicotiana tabacum

<223> psbA terminator

<400> 13

gatcctggcc tagtctatag gaggttttga aaagaaagga gcaataatca ttttcttggt 60

ctatcaagag ggtgctattg ctcttttctt ttttctttt tatttattta ctagtatttt 120

acttacatag acttttttgt ttacattata gaaaaagaag gagaggttat tttcttgcat 180

ttattcatga ttgagtattc ttttttgatt ttgtatttgt ttaaaattgt agaaatagaa 240

cttgtttctc ttcttgctaa tgttactata tctttttgat ttttttttc caaaaaaaaa 300

tcaaattttg acttcttctt atctcttctc tttgaatatc tcttatcttt gaaataataa 360

tatcattgaa ataagaaaga agagctatat 390

<210> 14

<211> 5581

<212> DNA

<213> Artificial sequence

<223> pLD200

<400> 14

tcgcgcgttt	cgggtgatgac	ggtgaaaacc	tctgacacat	gcagctcccc	gagacgggtca	60
cagcttgtct	gtaagcggat	gccggggagca	gacaagcccc	tcagggcgcg	tcagcgggtg	120
ttggcgggtg	tcggggctgg	cttaactatg	cggcatcaga	gcagattgta	ctgagagtgc	180
accatatgcg	gtgtgaaata	ccgcacagat	gcgtaaggag	aaaataccgc	atcaggcgcc	240
attcgccatt	caggctgcgc	aactgttggg	aagggcgatc	ggtgcgggcc	tcttcgctat	300
tacgccagct	ggcgaaaggg	ggatgtgctg	caaggcgatt	aagttgggta	acgccagggt	360
tttcccagtc	acgacgttgt	aaaacgacgg	ccagtgaatt	catgagttgt	agggagggat	420
ttatgtcacc	acaaacagag	actaaagcaa	gtgttggatt	caaagctggg	gttaaagagt	480
acaaattgac	ttattatact	cctgagtacc	aaaccaagga	tactgatata	ttggcagcat	540
tccgagtaac	tcctcaacct	ggagttccac	ctgaagaagc	agggggccgcg	gtagctgccg	600
aatcttctac	tggtacatgg	acaactgtat	ggaccgatgg	acttaccagc	cttgatcggt	660
acaaagggcg	atgctaccgc	atcgagcgtg	ttgttggaga	aaaagatcaa	tatattgctt	720
atgtagctta	cccttttagac	ctttttgaag	aaggttctgt	taccaacatg	tttacttcca	780
ttgtaggtaa	cgtatattggg	ttcaaagccc	tgcgcgctct	acgtctggaa	gatctgcgaa	840
tccctctctg	ttatgttaaa	actttccaag	gtccgcctca	tgggatccaa	gttgaaagag	900
ataaattgaa	caagtatggg	cgtccctgtg	tgggatgtac	tattaaacct	aaattggggg	960
tatctgctaa	aaactacggg	agagccgttt	atgaatgtct	tcgcggtgga	cttgatttta	1020
ctaaagatga	tgagaacgtg	aactcacaac	catttatgcg	ttggagagat	cgtttcttat	1080
tttgtgccga	agcactttat	aaagcacagg	ctgaaacagg	tgaaatcaaa	gggcattact	1140
tgaatgctac	tgcaggtaca	tgcgaagaaa	tgatcaaaag	agctgtatit	gctagagaat	1200
tgggcgttcc	gatcgtaatg	catgactact	taacgggggg	attcaccgca	aatactagct	1260
tggctcatta	ttgccgagat	aatgggtctac	ttcttcacat	ccaccgtgca	atgcatgcgg	1320
ttattgatag	acagaagaat	catgggtatcc	acttccgggt	attagcaaaa	gcgttacgta	1380
tgtctggtgg	agatcatatt	cactctggta	ccgtagtagg	taaacttgaa	ggtgaaagag	1440
acataacttt	gggctttgtt	gatttactgc	gtgatgattt	tgttgaacaa	gatcgaagtc	1500
gcggtattta	tttactcaa	gattgggtct	ctttaccagg	tgttctaccc	gtggcttcag	1560
gaggtattca	cgtttggcat	atgcctgctc	tgaccgagat	ctttggggat	gattccgtac	1620
tacagttcgg	tggaggaact	ttaggacatc	cttggggtaa	tgcgccaggt	gccgtagcta	1680
atcgagtagc	tctagaagca	tgtgtaaaag	ctcgtaatga	aggacgtgat	cttgctcagg	1740
aaggtaatga	aattattcgc	gaggcttgca	aatggagccc	ggaactagct	gctgcttgtg	1800
aagtattgga	agagatcgta	tttaattttg	cagcagtgga	cgttttggat	aagtaaaaac	1860
agtagacatt	agcagataaa	ttagcaggaa	ataaagaagg	ataaggagaa	agaactcaag	1920
taattatcct	tcgttctctt	aattgaattg	caattaaact	cggcccaatc	ttttactaaa	1980
aggattgagc	cgaatacaac	aaagattcta	ttgcatatat	tttgactaag	tatatactta	2040
cctagatata	caagatttga	aatacaaaat	ctagaaaact	aatcaaaaat	ctaagactca	2100
aatctttcta	ttgttgtctt	ggatcgcggc	cgcgctagcg	tcgacgatcc	ttaggattgg	2160
tatattcttt	tctatcctgt	agtttgtagt	ttccctgaat	caagccaagt	atcacacctc	2220
tttctaccca	tcctgtatat	tgtccccitt	gttccgtgtt	gaaatagaac	cttaatttat	2280
tacttatttt	tttattaaat	tttagatttg	ttagtgatta	gatattagta	ttagacgaga	2340
ttttacgaaa	caattatttt	tttatttctt	tataggagag	gacaaatctc	ttttttcgat	2400
gcgaatttga	cacgacatag	gagaagccgc	cctttattaa	aaattatatt	attttaata	2460
atataaaggg	ggttccaaca	tattaatata	tagtgaagtg	ttccccaga	ttcagaactt	2520
tttttcaata	ctcacaatcc	ttattagtta	ataatcctag	tgattggatt	tctatgctta	2580
gtctgatagg	aaataagata	ttcaaataaa	taattttata	gcgaatgact	attcatctat	2640
tgtattttca	tgcaaatagg	gggcaagaaa	actctatgga	aagatgggtg	tttaattcga	2700
tgtttgttaa	gaaggagttc	gaacgcaggt	gtgggctaaa	taaatcaatg	ggcagtcctt	2760
gtcctattga	aaataaccaat	gaagatccaa	atcgaaaagt	gaaaaacatt	catagttgga	2820
ggaatcgtag	caattctagt	tgcagtaatg	ttgattatit	attcggcggt	aaagacattc	2880
ggaatttcat	ctctgatgac	acttttttag	ttagtgatag	gaatggagac	agttattcca	2940
tctattttga	tattgaaaat	catatttttg	agattgacaa	cgatcattct	tttctgagtg	3000

aactagaaag	ttctttttat	agttatcgaa	actcgaatta	tcggaataat	ggatttaggg	3060
gcgaagatcc	ctactataat	tcttacatgt	atgatactca	atatagttgg	aataatcaca	3120
ttaatagttg	cattgatagt	tatcttcagt	ctcaaactctg	tatagatact	tccattataa	3180
gtggtagtga	gaattacggt	gacagttaca	tttatagggc	cgtttgtggt	ggtgaaagtc	3240
gaaatagtag	tgaaaacgag	ggttccagta	gacgaactcg	cacgaagggc	agtgatitaa	3300
ctataagaga	aagttcta	gatctcgacc	tgcaggcatg	caagcttggc	gtaatcatgg	3360
tcatagctgt	ttcctgtgtg	aaattgttat	ccgctcacia	ttccacacaa	catacgagcc	3420
ggaagcataa	agtgtaaagc	ctgggggtgcc	taatgagtga	gctaactcac	attaattgcg	3480
ttgcgctcac	tgcccgtttt	ccagtcggga	aacctgtcgt	gccagctgca	ttaatgaatc	3504
ggccaacgcg	cggggagagg	cggtttgcgt	attgggcgct	cttccgcttc	ctcgcctcact	3600
gactcgctgc	gctcggtcgt	tcggctgcgg	cgagcgggat	cagctcactc	aaaggcggta	3660
atacggttat	ccacagaatc	aggggataac	gcaggaaaga	acatgtgagc	aaaaggccag	3720
caaaaggcca	ggaaccgtaa	aaaggccgcg	ttgctggcgt	ttttccatag	gctccgcccc	3780
cctgacgagc	atcacaaaaa	tcgacgtca	agtcagaggt	ggcgaaaccc	gacaggacta	3840
taaagatacc	aggcggtttc	ccctggaagc	tcctcgtgc	gctctcctgt	tccgaccctg	3900
ccgcttaccg	gatacctgtc	cgcctttctc	cttccgggaa	gcgtggcgct	ttctcaatgc	3960
tcacgctgta	ggtatctcag	ttcgggttag	gtcgttcgct	ccaagctggg	ctgtgtgcac	4020
gaaccccccg	ttcagccccga	ccgctgcgcc	ttatccggta	actatcgtct	tgagtccaac	4080
ccggtaaagc	acgacttatc	gccactggca	gcagccactg	gtaacaggat	tagcagagcg	4140
aggtatgtag	gcggtgctac	agagttcttg	aagtgggtggc	ctaactacgg	ctacactaga	4200
aggacagtat	ttgggtatctg	cgtctgtctg	aagccagtta	ccttcggaaa	aagagttggt	4260
agctcttgat	ccggcaaaaca	aaccaccgct	ggtagcgggtg	gtttttttgt	ttgcaagcag	4320
cagattacgc	gcagaaaaaa	aggatctcaa	gaagatcctt	tgatcttttc	tacgggggtct	4380
gacgctcagt	ggaacgaaaa	ctcacgttaa	gggatttttg	tcatgagatt	atcaaaaagg	4440
atcttcacct	agatcctttt	aaattaaaaa	tgaagtitta	aatcaatcta	aagtatatat	4500
gagtaaactt	ggtctgacag	ttaccaatgc	ttaatcagtg	aggcacctat	ctcagcgatc	4560
tgtctatttc	gttcatccat	agttgcctga	ctccccgtcg	tgtagataac	tacgatacgg	4620
gagggccttac	catctggccc	cagtgtctga	atgataccgc	gagaccacg	ctcaccggct	4680
ccagatttat	cagcaataaa	ccagccagcc	ggaagggccg	agcgcagaag	tggctctgca	4740
actttatccg	cctccatcca	gtctattaat	tgttgccggg	aagctagagt	aagtagttcg	4800
ccagtttaata	gtttgcgcaa	cgttggttgc	attgctacag	gcatcgtggt	gtcacgctcg	4860
tcgttttggt	tggcttcatt	cagctccggt	tccaacgat	caaggcgagt	tacatgatcc	4920
cccatgttgt	gcaaaaaagc	ggttagctcc	ttcggtcctc	cgatcgttgt	cagaagtaag	4980
ttggccgcag	tgttatcact	catggttatg	gcagcactgc	ataattctct	tactgtcatg	5040
ccatccgtaa	gatgcttttc	tgtgactggt	gagtactcaa	ccaagtcatt	ctgagaatag	5100
tgtatgcggc	gaccgagttg	ctcttgcccg	gcgtcaatac	gggataatac	cgcgccacat	5160
agcagaactt	taaaagtgtc	catcattgga	aaacgttctt	cggggcgaaa	actctcaagg	5220
atcttaccgc	tgttgagatc	cagttcgatg	taaccactc	gtgcacccaa	ctgatcttca	5280
gcatctttta	ctttcaccag	cgtttctggg	tgagcaaaaa	caggaaggca	aaatgccgca	5340
aaaaagggaa	taagggcgac	acggaaatgt	tgaatactca	tactcttctt	ttttcaatat	5400
tattgaagca	tttatcaggg	ttattgtctc	atgagcggat	acatatttga	atgtatttag	5460
aaaaataaac	aaataggggt	tccgcgcaca	tttccccgaa	aagtgccacc	tgacgtctaa	5520
gaaaccatta	ttatcatgac	attaacctat	aaaaataggc	gtatcacgag	gccctttcgt	5580
c						5581

<210> 15

<211> 1434

<212> DNA

<213> Nicotiana tabacum

<223> rbcL

<400> 15

atgtcaccac	aaacagagac	taaagcaagt	gttggattca	aagctgggtg	taaagagtag	60
aaattgactt	attatactcc	tgagtaccaa	accaaggat	actgatata	ggcagcattc	120
cgagtaactc	ctcaacctgg	agttccacct	gaagaagcag	gggccgcggt	agctgccgaa	180
tcttctactg	gtacatggac	aactgtatgg	accgatggac	ttaccagcct	tgatcgttac	240
aaagggcgat	gctaccgcat	cgagcgtgtt	gttggagaaa	aagatcaata	tattgcttat	300
gtagcttacc	ctttagacct	ttttgaagaa	ggttctgtta	ccaacatgtt	tacttccatt	360
gtaggtaacg	tatttgggtt	caaagccctg	cgcgctctac	gtctggaaga	tctgcgaatc	420
cctcctgctt	atgttataaa	tttccaaggt	ccgcctcatg	ggatccaagt	tgaaagagat	480
aaattgaaca	agtatgggtc	tcccctgttg	ggatgtacta	ttaaaccctaa	attgggggtta	540
tctgctaaaa	actacggtag	agccgtttat	gaatgtcttc	gcggtggact	tgattttact	600
aaagatgatg	agaacgtgaa	ctcacaacca	tttatgcgtt	ggagagatcg	tttcttattt	660
tgtgccgaag	cactttataa	agcacaggct	gaaacagggt	aaatcaaagg	gcattacttg	720
aatgctactg	caggtacatg	cgaagaaatg	atcaaaaagag	ctgtatttgc	tagagaattg	780
ggcgttccga	tcgtaatgca	tgactactta	acggggggat	tcaccgcaaa	tactagcttg	840
gctcattatt	gccgagataa	tgggtctactt	cttcacatcc	accgtgcaat	gcatgcggtt	900
attgatagac	agaagaatca	tgggtatccac	ttccgggtat	tagcaaaagc	gttacgtatg	960
tctgggtggag	atcatattca	ctctgggtacc	gtagtaggta	aacttgaagg	tgaaagagac	1020
ataacttttg	gctttgttga	tttactgcgt	gatgattttg	ttgaacaaga	tcgaagtcgc	1080
ggtattttatt	tcactcaaga	ttgggtctct	ttaccagggtg	ttctaccctg	ggcttcagga	1140
ggtattcacg	tttggcatat	gcctgctctg	accgagatct	ttggggatga	ttccgtacta	1200
cagttcgggtg	gaggaacttt	aggacatcct	tggggtaatg	cgccagggtgc	cgtagctaat	1260
cgagtagctc	tagaagcatg	tgtaaaaagct	cgtaatgaag	gacgtgatct	tgctcaggaa	1320
ggtaaatgaaa	ttattcgcga	ggcttgcaaa	tggagcccgg	aactagctgc	tgcttgtgaa	1380
gtatggaaag	agatcgtatt	taattttgca	gcagtggacg	ttttggataa	gtaa	1434

<210> 16

<211> 705

<212> DNA

<213> Nicotiana tabacum

<223> accD

<400> 16

aatgactatt	catctattgt	attttcatgc	aaataggggg	caagaaaact	ctatggaaag	60
atgggtggtt	aattcgatgt	tgtttaagaa	ggagttcgaa	cgcagggtgtg	ggctaaataa	120
atcaatgggc	agtcttggtc	ctattgaaaa	taccaatgaa	gatccaaatc	gaaaagttaa	180
aaacattcat	agttggagga	atcgtgacaa	ttctagttgc	agtaatgttg	attattttatt	240
cggcggttaa	gacattcgga	atttcatctc	tgatgacact	tttttagtta	gtgataggaa	300
tggagacagt	tattccatct	attttgatat	tgaaaatcat	atttttgaga	ttgacaacga	360
tcattctttt	ctgagtgaac	tagaaagtgc	tttttatagt	tatcgaaaact	cgaattatcg	420
gaataatgga	tttaggggcg	aagatcccta	ctataattct	tacatgtatg	atactcaata	480
tagttggaat	aatcacatta	atagttgcat	tgatagttaa	cttcagtctc	aatctgtat	540
agatacttcc	attataagtg	gtagtgagaa	ttacgggtgac	agttacattt	atagggccgt	600
ttgtgggtgt	gaaagtcgaa	atagtagtga	aaacgagggt	tccagtagac	gaactcgcac	660
gaagggcagt	gatttaacta	taagagaaag	ttctaattgat	ctcga		705

<210> 17

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial sequence

<223> polylinker

<400> 17

cgcgccgcg ctagcgtcga c

21

<210> 18

<211> 7

<212> DNA

<213> Artificial sequence

<223> Shine-Dalgarno Sequence

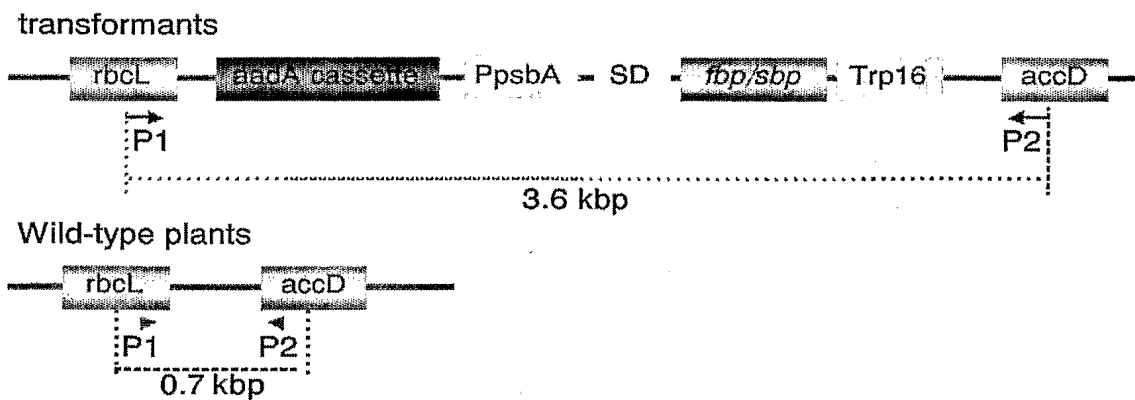
<400> 18

aggaggu

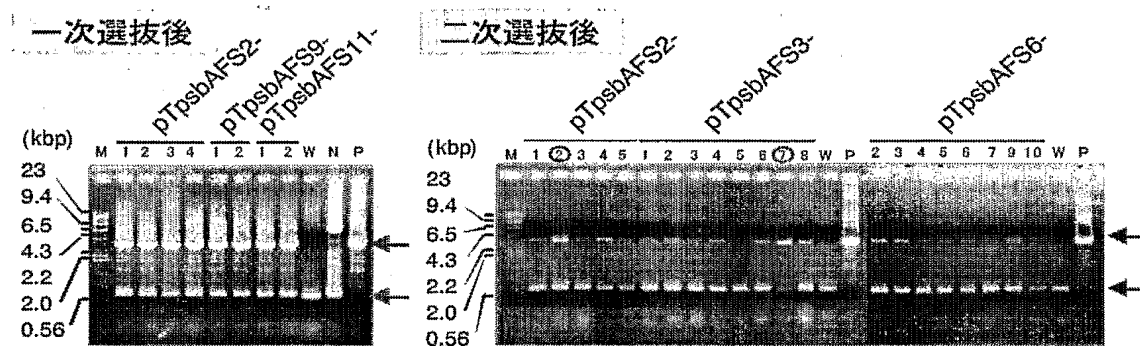
7

【書類名】 図面

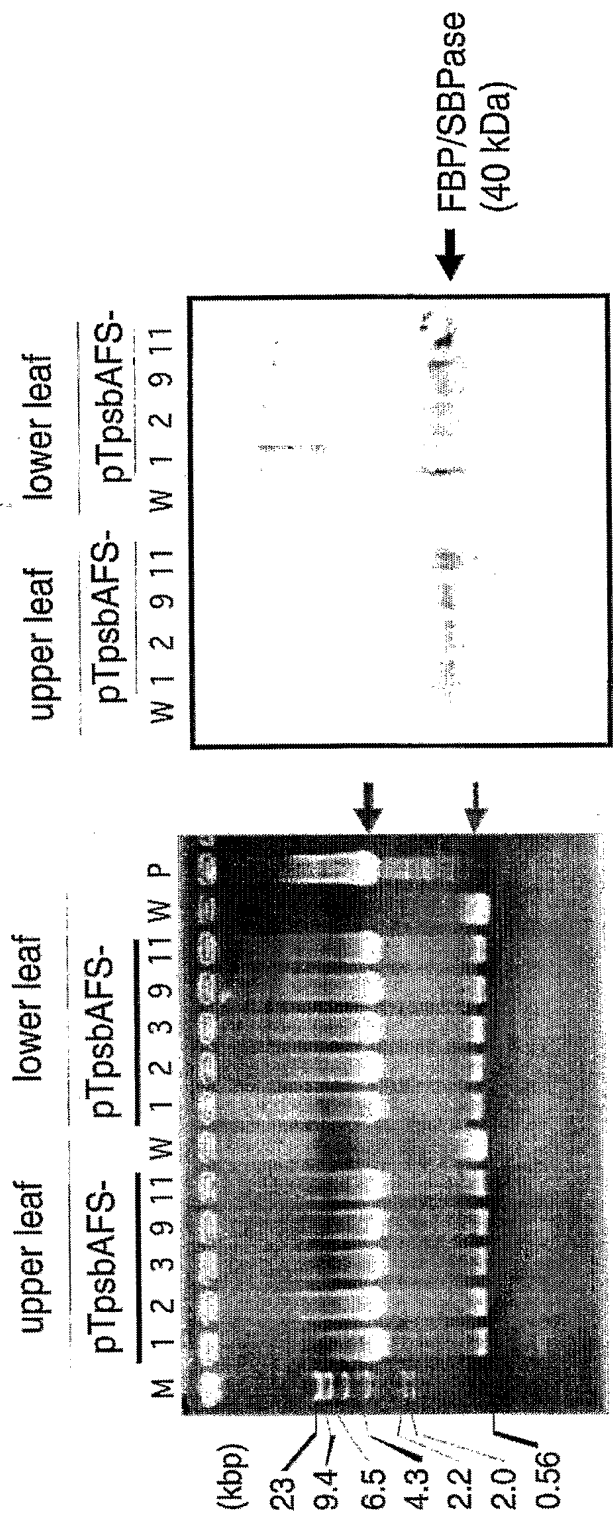
【図 1】



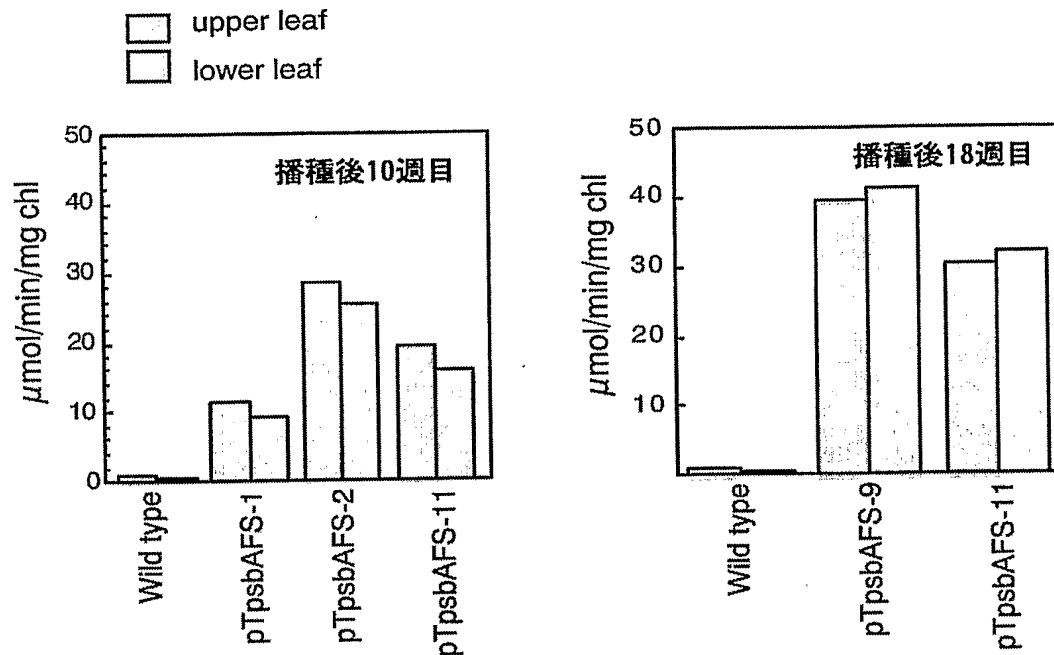
【図 2】



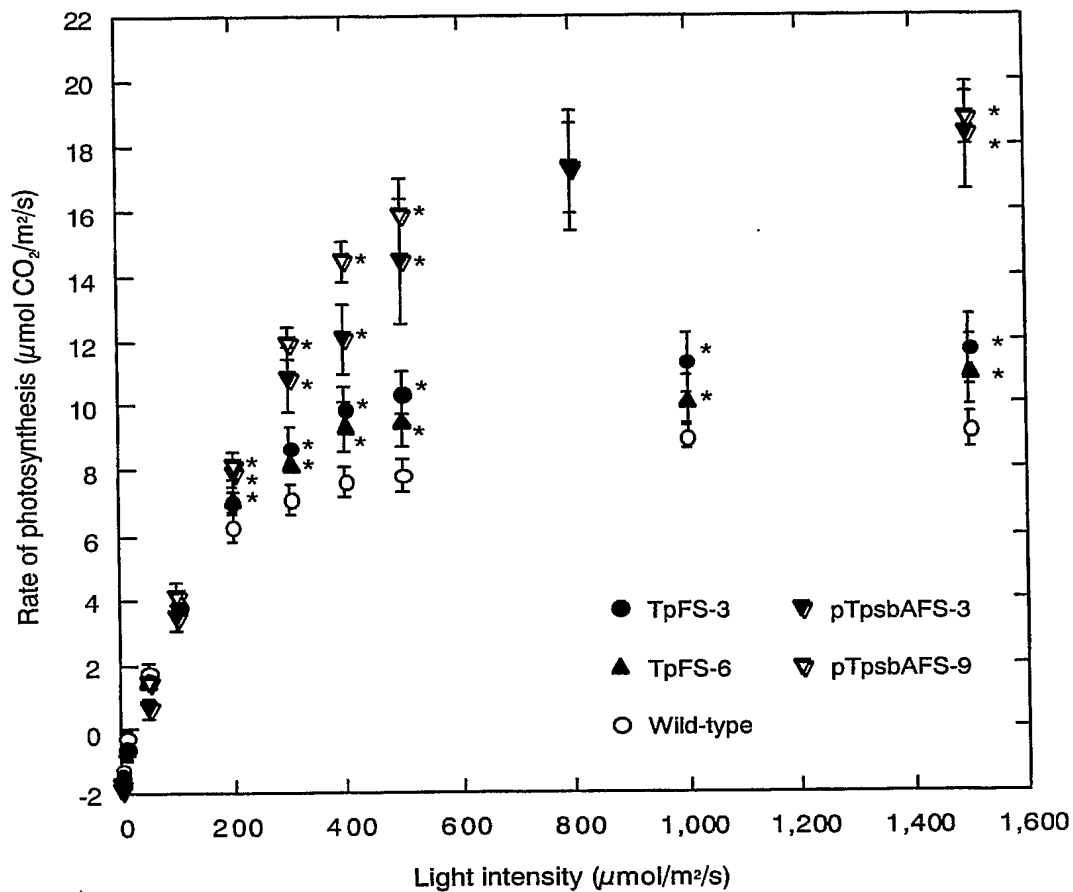
【図 3】



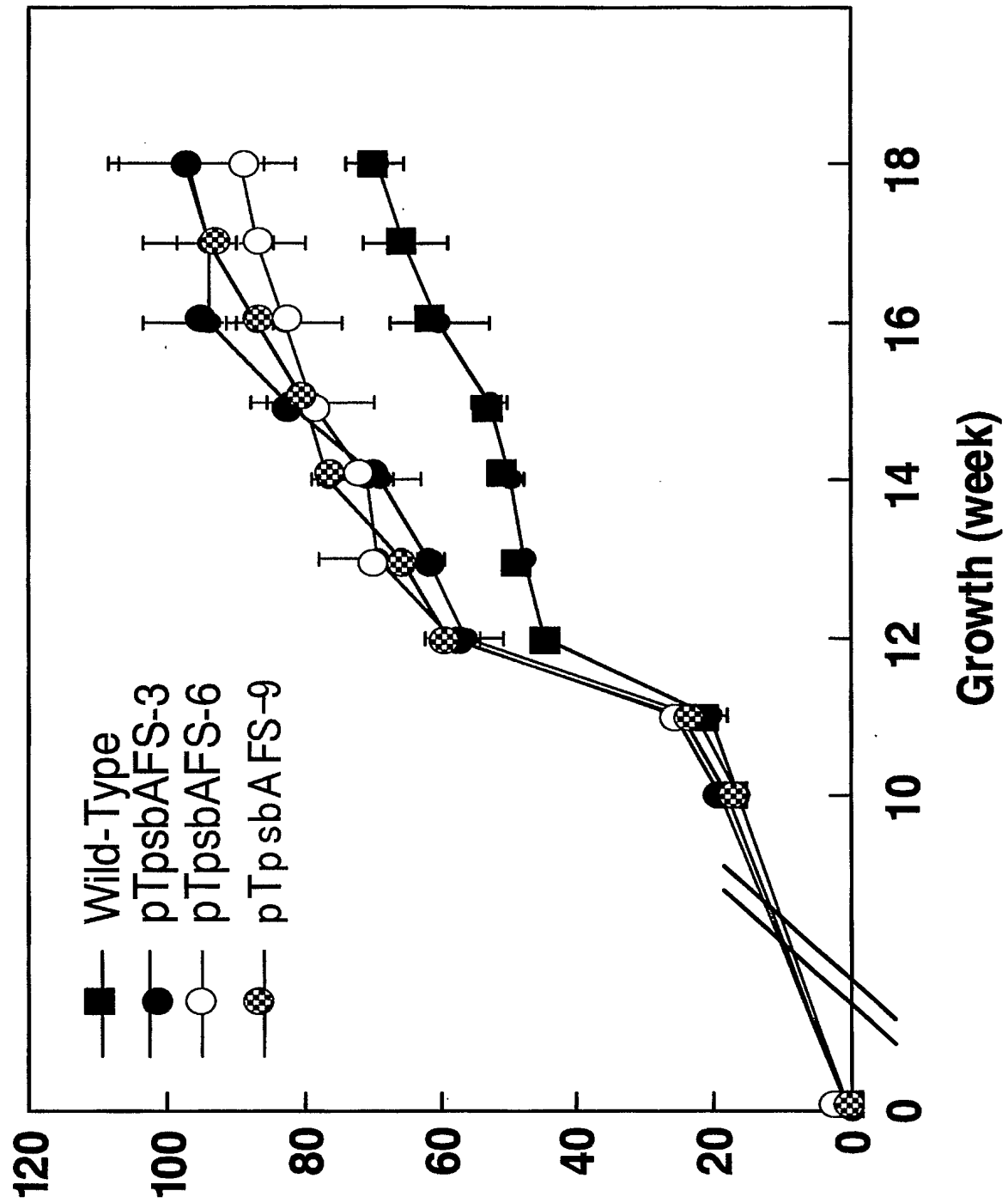
【図 4】



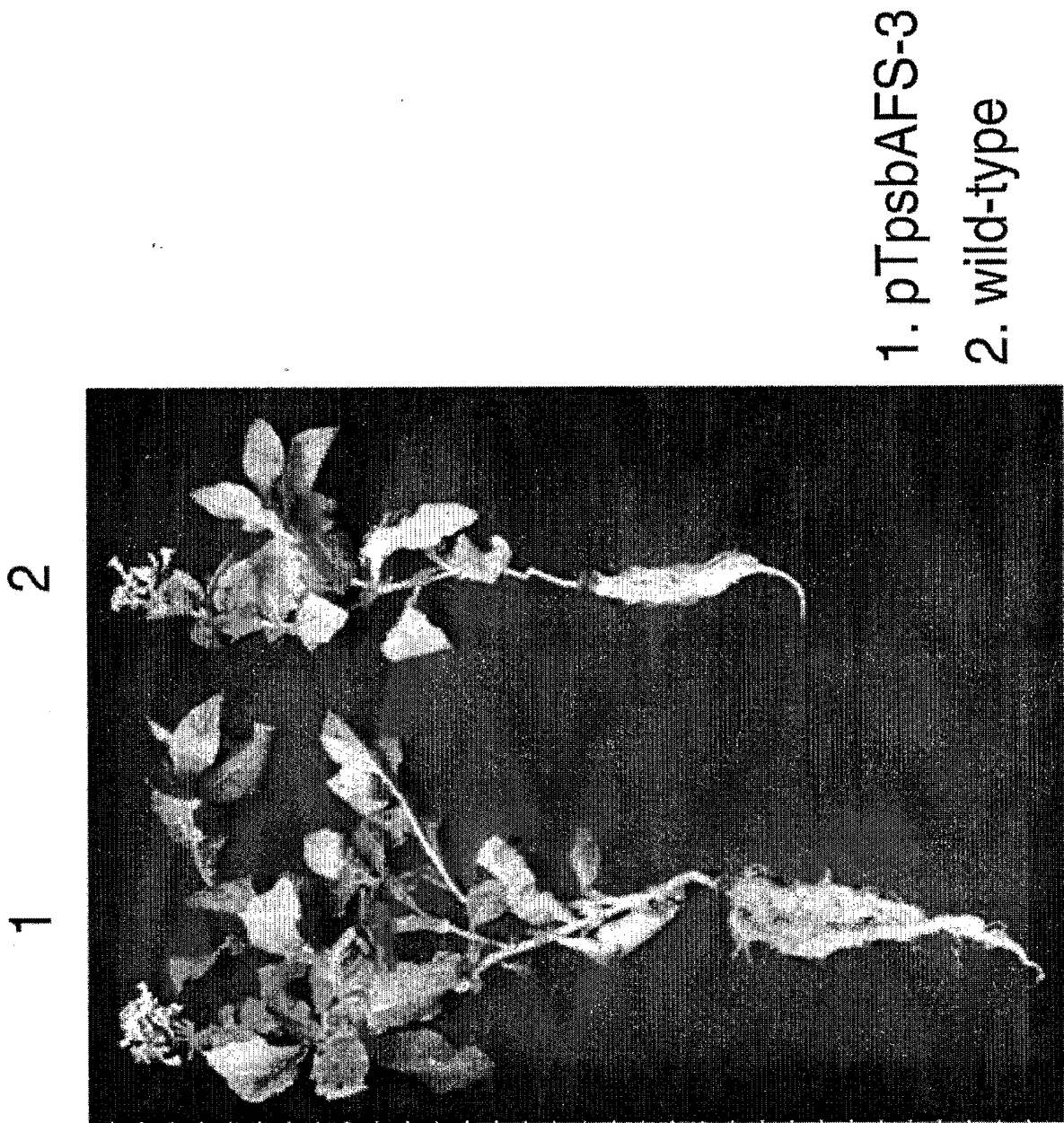
【図 5】



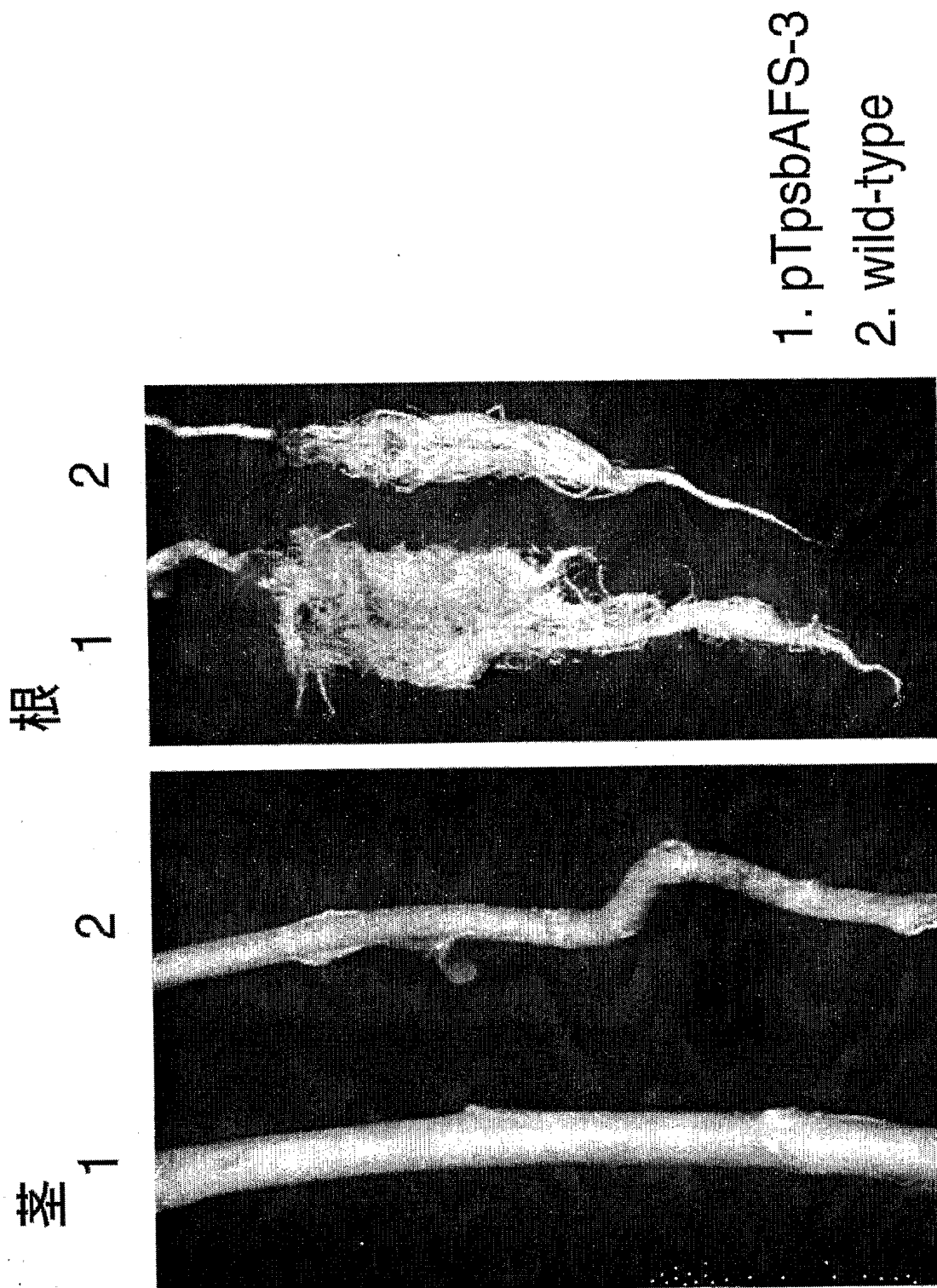
【図 6】



【図 7】



【図 8】



【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 本発明の課題は、高等植物中で葉緑体工学によって特定の遺伝子を形質発現させることによって、野生株に比べ高い光合成活性を持ち、生育及び生産性が促進される形質転換植物にあって、花粉による導入遺伝子の拡散の恐れが無い形質転換植物とすることである。

【解決手段】 葉緑体遺伝子 *rbcL* の相補的塩基配列と葉緑体遺伝子 *accD* の間にフルクトース-1, 6-ビスホスファターゼ又は／及びセドヘプツロース-1, 7-ビスホスファターゼ活性を有するタンパク質をコードする遺伝子を含む DNA フラグメントを含んだ光合成活性を高める発現カセットを有する遺伝子組み換えベクターを用いて形質転換植物とする。

【選択図】 なし

【書類名】 出願人名義変更届（一般承継）
【あて先】 特許庁長官 殿
【事件の表示】
【出願番号】 特願2004- 59513
【承継人】
【識別番号】 504143441
【氏名又は名称】 国立大学法人 奈良先端科学技術大学院大学
【代表者】 鳥居 宏次
【連絡先】 部署名 研究協力部 研究協力課 産官学推進室
担当者 岡田 比呂志
電話番号 0743-72-5930（直通）
【その他】 15文科会第1999号に基づく承継

認定・付加情報

特許出願の番号	特願 2 0 0 4 - 0 5 9 5 1 3
受付番号	5 0 4 0 1 0 5 5 1 0 8
書類名	出願人名義変更届 (一般承継)
担当官	神田 美恵 7 3 9 7
作成日	平成 1 6 年 7 月 8 日

<認定情報・付加情報>

【提出日】	平成16年 6月23日
-------	-------------

特願 2 0 0 4 - 0 5 9 5 1 3

出 願 人 履 歴 情 報

識別番号 [5 9 8 1 6 9 4 5 7]

1. 変更年月日	1 9 9 8 年 1 2 月 9 日
[変更理由]	新規登録
住 所	奈良県生駒市高山町 8 9 1 6 - 5
氏 名	奈良先端科学技術大学院大学長

特願 2 0 0 4 - 0 5 9 5 1 3

出 願 人 履 歴 情 報

識別番号 [5 9 1 1 7 8 0 1 2]

1. 変更年月日 1 9 9 3 年 9 月 2 4 日

[変更理由] 住所変更

住 所 京都府相楽郡木津町木津川台 9 丁目 2 番地
氏 名 財団法人地球環境産業技術研究機構

特願 2 0 0 4 - 0 5 9 5 1 3

出 願 人 履 歴 情 報

識別番号 [0 0 0 1 2 5 3 4 7]

1 . 変更年月日 1 9 9 0 年 8 月 8 日

[変更理由] 新規登録

住 所 大阪府東大阪市小若江 3 丁目 4 番 1 号

氏 名 学校法人近畿大学

特願 2 0 0 4 - 0 5 9 5 1 3

出 願 人 履 歴 情 報

識別番号

[5 0 4 1 4 3 4 4 1]

1. 変更年月日

2 0 0 4 年 4 月 9 日

[変更理由]

新規登録

住 所

奈良県生駒市高山町 8 9 1 6 - 5

氏 名

国立大学法人 奈良先端科学技術大学院大学